Document made available under the Patent Cooperation Treaty (PCT)

International application number: PCT/JP05/004485

International filing date: 15 March 2005 (15.03.2005)

Document type: Certified copy of priority document

Document details: Country/Office: JP

Number: 2004-074570

Filing date: 16 March 2004 (16.03.2004)

Date of receipt at the International Bureau: 12 May 2005 (12.05.2005)

Remark: Priority document submitted or transmitted to the International Bureau in

compliance with Rule 17.1(a) or (b)



日本国特許庁 JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日 Date of Application:

2004年 3月16日

出 願 番 号

Application Number: 特願 2 0 0 4 - 0 7 4 5 7 0

バリ条約による外国への出願 に用いる優先権の主張の基礎 となる出願の国コードと出願 番号

JP2004-074570

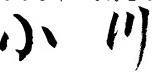
The country code and number of your priority application, to be used for filing abroad under the Paris Convention, is

出 願 人 株式会社ディナベック研究所

Applicant(s):

2005年 4月20日

特許庁長官 Commissioner, Japan Patent Office





【書類名】 特許願 【整理番号】 D3-X0311 【特記事項】 特許法第30条第1項の規定の適用を受けようとする特許出願 【提出日】 平成16年 3月16日 【あて先】 特許庁長官殿 【国際特許分類】 C12N 15/00【発明者】 【住所又は居所】 福岡県福岡市南区大池1-29-22 【氏名】 居石 克夫 【発明者】 【住所又は居所】 福岡県福岡市東区名島5-31-3 【氏名】 米満 吉和 【発明者】 【住所又は居所】 福岡県福岡市東区美和台5-1-25-101 【氏名】 鹿田 康紀 【発明者】 【住所又は居所】 福岡県福岡市早良区小田部6-1-22-207 【氏名】 堤 敬文 【発明者】 【住所又は居所】 茨城県つくば市観音台1丁目25番11号 株式会社ディナベッ ク研究所内 【氏名】 長谷川 護 【特許出願人】 【識別番号】 595155107 【氏名又は名称】 株式会社ディナベック研究所 【代理人】 【識別番号】 100102978 【弁理士】 【氏名又は名称】 清水 初志 【選任した代理人】 【識別番号】 100108774 【弁理士】 【氏名又は名称】 橋本 一憲 【手数料の表示】 【予納台帳番号】 0 4 1 0 9 2 【納付金額】 21,000円 【提出物件の目録】 【物件名】 特許請求の範囲 明細書 【物件名】 【物件名】 図面 1 【物件名】 要約書

【包括委任状番号】 9716812

【書類名】特許請求の範囲

【請求項1】

PDGF-Aの発現またはPDGF-AホモダイマーとPDGFR α との結合を阻害する工程を含む、腫瘍の増殖を抑制する方法。

【請求項2】

該工程が、PDGF-Aホモダイマーまたは $PDGFR\alpha$ に結合する分泌性蛋白質をコードするマイナス鎖RNAウイルスベクターを腫瘍に投与する工程である、請求項1に記載の方法。

【請求項3】

該分泌性蛋白質が可溶性PDGFRαである、請求項2に記載の方法。

【請求項4】

マイナス鎖RNAウイルスベクターがセンダイウイルスベクターである、請求項2に記載の方法。

【請求項5】

該工程が、PDGF-A遺伝子のアンチセンスRNA、siRNA、あるいは該アンチセンスRNAまたはsiRNAをコードするベクターを腫瘍に投与する工程である、請求項1に記載の方法。

【請求項6】

腫瘍が扁平上皮細胞癌、肝細胞癌、および腺癌からなる群より選択される、請求項1に 記載の方法。 【書類名】明細書

【発明の名称】腫瘍増殖を抑制する方法

【技術分野】

 $[0\ 0\ 0\ 1\]$

本発明は、腫瘍増殖を抑制する方法に関する。

【背景技術】

[0002]

抗血管新生薬による腫瘍増殖の低下を示す多くの動物実験により、腫瘍の拡大には血管新生を必要とすることが示されている(Folkman J., N Engl J Med 1971;285:1182-1186; Holmgren L. et al., Nat Med. 1995;1:149-153; Hlatky L et al., J Natl Cancer Inst. 2002;94:883-893)。血管内皮増殖因子(VEGF)は腫瘍の血管新生の鍵となるメディエーターであり、可溶性の高親和性受容体であるfms-likeチロシンキナーゼー」(FLT-l)の過剰発現によるVEGF活性の阻害は、腫瘍の体脈を誘導する(Goldman CK et al., Proc Natl Acad Sci USA. 1988;95:8795-8800; Kuo CJ et al., Proc Natl Acad Sci USA. 2001;98:4605-4610)。これらの研究は、VEGFに関連するシグナル伝達が腫瘍の血管新生の標的となり得ることを示唆する。しかしながら、これらとは別の研究では、FLT-lの抗腫瘍効果は、調べた各腫瘍型のVEGF発現レベルに高度に依存していることが報告されており(Takayama K et al., Cancer Res. 2000;60:2169-2177)、抗VEGFによる治療戦略はごく限られたものになることが示唆される。従って広範囲に作用する抗腫瘍薬の開発にとって、各腫瘍型における血管新生増殖因子の発現プロフィールによらない、共通した腫瘍血管新生の分子標的を見つけ出すことが必要である。

【非特許文献 1 】 Folkman J., N Engl J Med 1971;285:1182-1186

【非特許文献 2】 Holmgren L. et al., Nat Med. 1995;1:149-153

【非特許文献3】 Hlatky L et al., J Natl Cancer Inst. 2002;94:883-893

【非特許文献4】 Goldman CK et al., Proc Natl Acad Sci USA. 1988;95:8795-8800

【非特許文献 5】 Kuo CJ et al., Proc Natl Acad Sci USA. 2001;98:4605-4610

【非特許文献 6】 Takayama K et al., Cancer Res. 2000;60:2169-2177

【発明の開示】

【発明が解決しようとする課題】

[0003]

本発明は、腫瘍における血管系の形成および維持を阻害し、それにより腫瘍の増殖を抑制する方法を提供する。

【課題を解決するための手段】

 $[0\ 0\ 0\ 4\]$

最近の研究により開発された新たな免疫抑制薬であるラバマイシン(RAPA)は抗血管新生作用を持っており、腫瘍を縮退させることが示されている(Guba Metal., Nat Med. 2002;8:128-135)。臓器移植後の患者の免疫抑制治療は、腫瘍の発生および再発のリスクを増大させるが、RAPAの使用は、悪性腫瘍の発生の機会を減少させると考えられてきた。培養細胞のデータから、RAPAの抗血管新生効果は、腫瘍からのVEGF発現の減少が関与することが示唆されているが、インビボにおける正確な作用機構は不明である。

[0005]

時間経過は二相的(bi-phasic)で、初期のアップレギュレーションは新規の蛋白質合成を必要としないが、後期のアップレギュレーションは内在性の胎盤由来増殖因子受容体 α (platelet-derived growth factor receptor- α ; PDGFR α)—p70S6キナーゼ経路により媒介・維持される(Onimaru M et al., Circ Res. 2002;91:723-730)。

[0006]

腫瘍の拡大には、VEGFだけでなく宿主由来のFGF-2の活性が関わっている(Compagni A et al., Cancer Res. 2000;60:7163-7169)と予想され、またRAPAは TOR(target of rap amycin)の活性を低下させることを介したp70S6Kの特異的阻害剤であることから、本発明者らは、RAPAによる抗腫瘍効果は、宿主に由来するストローマMCにおけるPDGFR α -p70S6Kシグナル伝達経路が関与しており、各々の腫瘍からの様々な血管新生シグナルには影響されないと予想した。

[0007]

実際、腫瘍フリーのアッセイ系(すわなちマウスの肢虚血)を用いた実験の結果、本発 明者らは、p70S6K阻害剤ラバマイシン (RAPA) が、間葉系細胞を標的として、PDGFRαーp 70S6K経路のサイレンシングにより血管内皮増殖因子 (vascular endothelial growth fac tor; VEGF) および肝細胞増殖因子(hepatocyte growth factor; HGF) の持続的発現を遮 断することを証明した (実施例2)。また、腫瘍を用いた評価においては、調べた各腫瘍 における血管新生因子の発現プロフィールが多様であることとは無関係に、たとえ腫瘍で VEGFの発現が亢進している場合であっても、一定してRAPAは腫瘍を休眠(dormancy)させ 、時間経過と共に重度の虚血状態に導いた(実施例4)。RAPAは、培養系においては、低 酸素(hypoxia)に関連するVEGFの発現に対して最小限の影響しか示さないことから、こ れらの結果はRAPAはインビボにおいて、腫瘍そのものというよりも宿主の血管系 (host-v asculature)を標的としていることが示唆された。すなわち本発明は、PDGFRα-p70S6K経 路は、FGF-2を介した治療的新血管形成に必須の調節ファクターであるのみならず、腫瘍 の血管新生における宿主由来の血管系の必須の調節ファクターであり、複数の血管増殖因 子の発現を制御していることを示した。このように本発明は、間葉系細胞におけるPDGFR α-p70S6Kシグナル伝達経路は、悪性腫瘍の性質によらずに血管新生を阻害することがで きる、共通でユビキタスな分子標的となることを証明した。

[0008]

PDGFRαの生物学的役割は長い期間議論のあるものであった。PDGF-Aホモダイマー(PDG F-AA) はDNA合成を誘導しNIH3T3細胞の増殖も誘導する。しかし反対に、他の細胞では、 他の試薬により誘導されたケモタキシス反応を阻害する(Siegbahn A et al., 」 Clin In vest. 1990;85:916-920)。PDGF受容体の内皮細胞における発現についてはほとんど証拠が ないが、PDGF受容体リガンドは、PDGF-AAおよびPDGF-BBだけでなく、新規のPDGFであるPD GF-CC(Li X et al.,Nat Cell Biol.2000;2:302-309) もまた、インビボで血管新生を 刺激する(Nicosia RF et al., Am J Pathol. 1994;145:1023-1029; Cao R et al., FASE B J. 2002;16:1575-1583)。これらのことは、他の血管新生の刺激因子もPDGF依存的血管 新生の過程を媒介している可能性を示唆している。本発明は、以前の研究(Onimaru M et al., Circ Res. 2002;91:723-730) と同様に、MCにおけるVEGFおよびHGF/SFを用いた血 管新生シグナルの維持に、PDGFRα系が必須であることを示唆する。しかしながら、これ らのリガンドは全てPDGFRαを活性化し、それぞれ異なる細胞応答を引き起こすことがで きるため、血管新生において必須のリガンドを決定できなかった。本発明において、PDGF Rαリガンド中でも、特にPDGF-Aが腫瘍血管系の形成に重要な役割を果たしていることが 示された。PDGF-Aの発現の亢進は、腫瘍の悪性度と密接に関連しており、腫瘍細胞におけ るPDGF-Aの発現を阻害することによって、腫瘍の増殖は劇的に抑制された(実施例5)。 このように、PDGF-Aの発現を抑制、あるいはPDGF-AAとPDGFRαとの結合を阻害することに よって、腫瘍における血管系形成を効果的に抑制し、腫瘍を休眠に導くことができること が明らかとなった。

$[0\ 0\ 0\ 9\]$

例えば、PDGF-Aの発現を阻害するsiRNAまたはsiRNAを発現するベクターを腫瘍に投与す

ることによって、あるいは、可溶性PDGFR α またはPDGF-A抗体、またはそれらを発現するベクターを腫瘍に投与することによって、腫瘍における宿主血管系の形成および維持を阻害し、腫瘍の増殖を抑制、さらには虚血に導き、腫瘍を縮退させることができる。このような治療は腫瘍血管系におけるPDGFR α -p70S6+ナーゼシグナル伝達を特異的に阻害することができるため、優れた治療効果を示し、かつ副作用が少ない。本発明の方法は、非常に効果的に腫瘍休眠を誘導できる新たな抗腫瘍治療方法として極めて有用である。

すなわち本発明は、腫瘍の増殖を抑制する方法に関し、より具体的には、請求項の各項に記載の発明に関する。なお同一の請求項を引用する請求項に記載の発明の1つまたは複数の組み合わせからなる発明は、それらの請求項に記載の発現に既に意図されている。すなわち本発明は、

- (1) PDGF-Aの発現またはPDGF-AホモダイマーとPDGFR α との結合を阻害する工程を含む、腫瘍の増殖を抑制する方法、
- 〔2〕該工程が、PDGF-AホモダイマーまたはPDGFR α に結合する分泌性蛋白質をコードするマイナス鎖RNAウイルスベクターを腫瘍に投与する工程である、〔1〕に記載の方法、
- (3)該分泌性蛋白質が可溶性PDGFRαである、(2)に記載の方法、
- (4)マイナス鎖RNAウイルスベクターがセンダイウイルスベクターである、(2)または(3)に記載の方法、
- 〔5〕該工程が、PDGF-A遺伝子のアンチセンスRNA、siRNA、あるいは該アンチセンスRNA またはsiRNAをコードするベクターを腫瘍に投与する工程である、〔1〕から〔4〕のいずれかに記載の方法、
- (6)腫瘍が扁平上皮細胞癌、肝細胞癌、および腺癌からなる群より選択される、(1)から(5)のいずれかに記載の方法、に関する。

【発明を実施するための最良の形態】

$[0\ 0\ 1\ 1]$

本発明は、PDGF-Aの発現またはPDGF-AホモダイマーとPDGFRαとの結合を阻害する工程 を含む、腫瘍の増殖を抑制する方法に関する。PDGFRαは、PDGF-A、-B、-C等のPDGFファ ミリーのヘテロまたはホモダイマーの受容体であり細胞内チロシンキナーゼを活性化し自 身および他の下流分子のリン酸化を誘導する(Claesson-Welsh, L. (1994) Prog. Growth Factor Res. 5:37)。PDGFRαの活性化は、p70S6キナーゼ (p70S6K) を介して腫瘍におけ る血管新生を誘導する。p70S6キナーゼはmRNAの翻訳にかかわるエフェクター分子であり 、Pl-kinase-related kinase (PlK-RK) ファミリー蛋白質の1つであるmTORによる制御を 受けている。本発明において、間葉系細胞のPDGFRαシグナル伝達経路は、損傷等による 虚血における血管再生のみならず、腫瘍の血管新生にも本質的な役割を果たしていること が判明した。さらに、腫瘍血管新生において $PDGFR\alpha$ シグナル伝達経路は、各腫瘍型にお ける血管新生物質の発現バターンの多様性によらず必須であることが判明した。このよう に、宿主由来の血管系におけるPDGFRα-p70S6Kシグナル伝達経路は、腫瘍休眠を誘導する ためのユビキタスな分子標的となると結論された。さらに本発明者らは、腫瘍血管形成に は、特にPFGF-Aが寄与しており、PDGF-AホモダイマーによるPDGFRα活性化を阻害するこ とにより、効果的に腫瘍の血管形成を阻害することができることを見出した。すなわちPD GF-Aの発現またはPDGF-AホモダイマーとPDGFRαとの結合を阻害することにより、腫瘍血 管系の形成および維持を阻害し、腫瘍を虚血に導き、増殖性および生存性を失わせること ができる。

$[0\ 0\ 1\ 2]$

ヒトPDGF-A遺伝子および蛋白質の配列は、Accession Nos. NM-002607 (protein ID NP-002598) (配列番号: 1および2)、NM-033023 (protein ID NP-148983) (配列番号: 3および4)、protein ID AAA60045 等に示されている (Bonthron D. T. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A. 85:1492-1496 (1988); Rorsman F. et al., Mol. Cell. Biol. 8:571-577 (1988); Betsholtz C. et al., Nature 320:695-699 (1986); Hoppe J. et al., FEBS Lett. 223:243-246 (1987); Takimoto Y. et al., Hiroshima J. Med. Sci. 42:47-52 (199

3); Tong B.D. et al., Nature 328:619-621 (1987); Collins T. et al., Nature 328:621-624 (1987); Andersson M. et al., J. Biol. Chem. 267:11260-11266 (1992))。他の生物のPDGF-Aは、例えばラット (protein ID S25096, CAA78490) (Herren, B. et al., Biochim. Biophys. Acta 1173, 294-302 (1993))、マウス (Accession number NM-008808, protein ID NP-032834, protein ID A37359; Rorsman, F. and Betsholtz, C., Growth Factors 6, 303-313 (1992); Mercola, M. et al., Dev. Biol. 138, 114-122 (1990))、ニワトリ (Accession number BAB62542, protein ID AB031023; Horiuchi, H. et al., Gene 272, 181-190 (2001))、ウサギ (protein ID P34007; Nakahara, K. e al., Biochem. Biophys. Res. Commun. 184, 811-818 (1992)) などで知られている。

$[0\ 0\ 1\ 3]$

哺乳動物のPDGF-A遺伝子は、既に知られているPDGF-A遺伝子に関しては、上記のPDGF-A 遺伝子の配列を基にBLAST検索等により探し出すことができる(Altschul, S. F. et al., 1990, J. Mol. Biol. 215: 403-410)。あるいは、既知のPDGF-A cDNAを基に設計したプ ライマーを用いたRT-PCR(実施例5参照)により得ることもできるし、またはPDGF-A cDN Aをプローブにしてストリンジェントな条件におけるハイブリダイゼーションにより、ヒ ト、マウス、ラット、およびその他の哺乳動物および鳥類のεDNAライブラリーをスクリー ニングすることにより得ることも容易である。ハイブリダイゼーションの条件は、PDGF-A のコード配列を含む核酸、またはハイブリダイズの対象とする核酸のどちらかからプロー ブを調製し、それが他方の核酸にハイブリダイズするかを検出することにより同定するこ とができる。ストリンジェントなハイブリダイゼーションの条件は、例えば 5×SSC (1× SSC は 150 mM NaCl, 15 mM sodium citrateを含む)、7%(W/V) SDS、100μg/ml 変性サケ 精子DNA、5×デンハルト液(1×デンハルト溶液は0.2%ポリビニールピロリドン、0.2%牛 血清アルブミン、および0.2%フィコールを含む)を含む溶液中、48℃、好ましくは50℃、 より好ましくは52℃でハイブリダイゼーションを行い、その後ハイブリダイゼーションと 同じ温度、より好ましくは60℃、さらにこの好ましくは65℃、最も好ましくは68℃で2×S SC中、好ましくは1×SSC中、より好ましくは0.5×SSC中、より好ましくは0.1×SSC中で、 振蘯しながら2時間洗浄する条件である。

$[0\ 0\ 1\ 4]$

哺乳動物PDGF-Aの塩基配列またはアミノ酸配列は、一般に既知のPDGF-Aの配列(例えば 配列番号:1~4)と高いホモロジーを有する配列を含んでいる。高いホモロジーとは、70 %以上、好ましくは75%以上、より好ましくは80%以上、より好ましくは85%以上、より 好ましくはタロ%以上、より好ましくはタ5%以上の同一性を有する配列である。配列の同一 性は、例えはBLASTプログラムにより決定することができる(Altschul, S. F. et al., 1 990, J. Mol. Biol. 215: 403-410)。具体的には、塩基配列の同一性を決定するにはblas tnプログラム、アミノ酸配列の同一性を決定するにはblastxプログラムを用い、例えはNC Bl (National Center for Biothchnology Information) のBLASTのウェブページにおいて "Low complexity"などのフィルターの設定は全てOFFにして、デフォルトのパラメータを 用いて計算を行う(Altschul,S.F. et al. (1993) Nature Genet. 3:266-272; Madden, T.L. et al. (1996) Meth. Enzymol. 266:131-141; Altschul, S.F. et al. (1997) Nucl eic Acids Res. 25:3389-3402; Zhang, J. & Madden, T.L. (1997) Genome Res. 7:649-6 56)。パラメータの設定は、例えはopen gapのコストはヌクレオチドは5で蛋白質は11、e xtend gapのコストはヌクレオチドは2で蛋白質は1、nucleotide mismatchのペナルティー は-3、nucleotide matchの報酬は1、expect valueは10、wordsizeはヌクレオチドは11で 蛋白質は2、Dropoff (X) for blast extensions in bitsはblastnでは20で他のプログラ ムでは7、X dropoff value for gapped alignment (in bits)はblastn以外では15、final X dropoff value for gapped alignment (in bits)はblastnでは50で他のプログラムで は25 にする。アミノ酸配列の比較においては、スコアのためのマトリックスとしてBLOSU M62を用いることができる。 2 つの配列の比較を行うblast2sequencesプログラム(Tatian a A et al. (1999) FEMS Microbiol Lett. 174:247-250) により、2配列のアライメント を作成し、配列の同一性を決定することができる。ギャップはミスマッチと同様に扱い、

コーディング配列(CDS)の外側のギャップは無視して、PDGF-AのCDS全体(例えば配列番号:1または3のCDS、あるいは配列番号:2または4)に対する同一性の値を計算する。

[0015]

また、PDGF-Aには多型およびバリアントが存在し得る。例えばヒトPDGF-Aには、エクソ ン6を持つバリアント1 (NM-002607) とエクソン6を持たないバリアント2 (NM-033023) が 知られている。PDGF-Aの多型およびバリアントは、一般に1つのPDGF-A分子種(例えば配 列番号:1または3のCDS、あるいは配列番号:2または4)の塩基配列またはアミノ酸配列 において] または複数の残基が置換、欠失、および/または挿入された配列を含み得る。 公知のPDGF-Aの配列との違いは、通常30残基以内、好ましくは20残基以内、好ましくは10 残基以内、より好ましくは5残基以内、より好ましくは3残基以内、より好ましくは2残基 以内である。アミノ酸の置換は、保存的置換であってもよい。保存的に置換した蛋白質は 活性が維持されやすい。保存的置換は、例えば塩基性アミノ酸(例えばリジン、アルギニ ン、ヒスチジン)、酸性アミノ酸(例えはアスパラギン酸、グルタミン酸)、非荷電極性 アミノ酸(例えばグリシン、アスパラギン、グルタミン、セリン、スレオニン、チロシン . システイン)、非極性アミノ酸(例えばアラニン、バリン、ロイシン、イソロイシン、 プロリン、フェニルアラニン、メチオニン、トリプトファン)、β分岐アミノ酸(例えば スレオニン、バリン、イソロイシン)、および芳香族アミノ酸(例えばチロシン、フェニ ルアラニン、トリプトファン、ヒスチジン)などの各グループ内のアミノ酸間の置換など が挙げられる。

$[0\ 0\ 1\ 6]$

ヒトPDGFR a 遺伝子および蛋白質の配列は、Accession number NM-006206 (protein ID NP-006197) (配列番号:5および6)、protein ID P16234 等に示されている (Matsui T. et al., Science 243:800-804 (1989); Claesson-Welsh L. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. 86:4917-4921 (1989); Kawagishi J. and Ku T., Genomics 30:224-232 (1995); Strausberg R.L. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. 99:16899-16903 (2002); Cools J. et al., N. Engl. J. Med. 348:1201-1214 (2003); Karthikeyan S. et al., J. Biol. Chem. 277:18973-18978 (2002))。他の生物のPDGFR a 遺伝子は、例えばマウス (Accession number NM-011058, protein ID NP-035188) (Hamilton, T.G. et al., Mol. Cell. Biol. 23 (11), 4013-4025 (2003); Lih, C.J. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. 93 (10), 4617-4622 (1996); Do, M.S. et al., Oncogene 7 (8), 1567-1575 (1992))、ラット (Accession number XM-214030, protein ID XP-214030, P20786) (Lee, K.H. et al., Mol. Cell. Biol. 10 (5), 2237-2246 (1990); Herren, B. et al., Biochim. Bioph ys. Acta 1173 (3), 294-302 (1993))、ニワトリ (Accession number AF188842, protein ID AAF01460; Ataliotis, P., Mech. Dev. 94 (1-2), 13-24 (2000)) などで知られている。

$[0\ 0\ 1\ 7]$

哺乳動物のPDGFR α 遺伝子は、既に知られているPDGFR α 遺伝子に関してはBLAST検索等により探し出すことができる。あるいはヒトPDGFR α の塩基配列またはアミノ酸配列(配列番号:5または6)を基に設計したプライマーを用いたRT-PCRにより得ることもできるし、または既知のPDGFR α cDNAをプローブにしてストリンジェントな条件におけるハイブリダイゼーションにより、ヒト、マウス、ラット、およびその他の哺乳動物および鳥類のcDNAライブラリーをスクリーニングすることに得ることも容易である。ハイブリダイゼーションの条件は上記の条件を用いるとよい。他生物のPDGFR α の塩基配列またはアミノ酸配列は、公知のPDGFR α の配列(例之は配列番号:5のCDSまたは6)と高いホモロジーを有する配列を含んでいる。高いホモロジーとは、70%以上、好ましくは75%以上、より好ましくは85%以上、より好ましくは90%以上、より好ましくは95%以上の同一性を有する配列である。ギャップはミスマッチと同様に扱い、CDSの外側のギャップは無視して、PDGFR α のCDS全体(例之は配列番号:5のCDSまたは配列番号:6)に対する同一性の値を計算する。

[0018]

$[0\ 0\ 1\ 9\]$

PDGF-Aの発現を阻害するには、PDGF-Aの転写または翻訳を阻害したり、あるいはPDGF-AmRNAまたはPDGF-A蛋白質の安定性を低下または分解を促進させることにより実施することができる。典型的な方法としては、例えば、PDGF-A遺伝子に対してRNAi(RNA interferance; RNA干渉)効果を有するRNAを用いてPDGF-Aの発現を抑制する方法が挙げられる。一般的にRNAiとは、標的遺伝子のmRNA配列の一部と相同な配列からなるセンスRNAおよびこれと相補的な配列からなるアンチセンスRNAを含むRNAにより、標的遺伝子mRNAの破壊が誘導され、標的遺伝子の発現が阻害される現象を言う(Genes Dev. 2001, 15:188-200; Elbashir, SMetal. (2001) Nature 411:494-498)。RNAi効果を持つ2本鎖RNAが細胞内に導入されると、DICERと呼ばれるRNase III核酸分解酵素ファミリーの一種が2本鎖RNAが細胞内に導入されると、DICERと呼ばれるRNase III核酸分解酵素ファミリーの一種が2本鎖RNAと接触し、2本鎖RNAがsmall interfering RNA(siRNA)と呼ばれる小さな断片に分解される。このsiRNAが標的mRNAを分解し発現を抑制する。またsiRNAは、このような細胞内プロセッシングにより生成したRNAでなくても、人工的に合成または発現させたRNA分子であっても機能することができる。siRNAにより、インビボにおいて標的遺伝子の発現を抑制する方法が知られている(Anton P. et al., Nature Vol. 418 38-39 2002; David L. et al., Nature genetics Vol. 32 107-108, 2002)。

[0020]

標的遺伝子に対するsiRNAは、通常、この遺伝子の転写配列(mRNA配列)における連続する15塩基以上の配列(より好ましくは16塩基以上、17塩基以上、18塩基以上、または19塩基以上の配列)、およびその相補配列を含み、これらの配列がハイブリダイズして2本鎖を形成するRNAである。好ましくは、連続する $17\sim30$ 塩基、より好ましくは $18\sim25$ 塩基の配列、より好ましくは $19\sim23$ 塩基の配列またはその相補配列を片方の鎖に含み、これとストリンジェントな条件下でハイブリダイズするもう一方の鎖を含むRNAである。しかし、より長い配列を含むRNAであっても、細胞において、RNAi効果を有するsiRNAへ分解されることが期待されるため、RNAの長さは特に制限されないと考えられる。また、標的遺伝子のRNAの全長もしくはほぼ全長の領域に対応する長鎖二本鎖RNAを、子めDICERまたは他のRNaseで分解し、その分解産物を利用することも可能である。この分解産物には、RNAi効果を有するRNA分子(siRNA)が含まれることが期待される。この方法によれば、RNAi効果を有することが期待されるmRNA上の領域を、特に選択しなくともよい。即ち、標的遺伝子のRNAi効果を有する配列は、必ずしも正確に規定される必要はないと考えられる。合成したsiRNAを使用する場合は、siRNAは適宜修飾することができる。

$[0\ 0\ 2\ 1]$

通常、末端に数塩基のオーバーハングを有する2本鎖RNAは、RNAi効果が高いことが知られている。本発明において用いるsiRNAは、必須ではないが、末端(好ましくは3'末端)に数塩基のオーバーハングを有することが望ましい。このオーバーハングを形成する塩基の長さは特に制限されないが、好ましくは2塩基のオーバーハングである。本発明においては例えば、TT(チミンが2個)、UU(ウラシルが20)、その他の塩基のオーバーハングを有する2本鎖RNA(最も好ましくは19塩基対の2本鎖RNA部分と2塩基のオーバーハングを有する3个子)を好適に用いることができる。本発明の3i3RNAには、このようにオーバーハングを形成する塩基が3DNAであるような分子も含まれる。

[0022]

siRNAにおいて塩基対を形成する2つの鎖は、スペーサーを介して連結されていてもよい。すなわち、このスペーサーがループを形成して、その前後のRNA配列同士がアニールして2本鎖を形成するRNAも好適に用いることができる。スペーサーの長さに制限はないが、

例えば3~23塩基としてよい。

[0023]

また、上記のsiRNAを発現し得るベクターもまた、本発明において使用することができ る。即ち本発明は、RNAi効果を持つRNAを発現し得るベクターの使用に関する。上記RNAを 発現し得るベクターは、例えは2本鎖からなるsiRNAの一方の鎖と他方の鎖が別々に発現す るように、それぞれ別々のプロモーターと連結した核酸であってよい。あるいは選択的ス プライシング等により 1 つのプロモーターから 2 種のRNAが転写されるようにしてもよい 。あるいは、センス鎖とアンチセンス鎖がスペーサー(ループを形成する)を介して連結 された一本鎖RNAを発現するベクターであってもよい。このベクターから発現したRNAは、 RNAi効果を持つRNAステムを形成して標的遺伝子の発現を抑制する。ステムの長さは上記 のsiRNAと同様であるが、例えは19~29塩基としてよい。スペーサーの長さに制限はない が、例えば3~23塩基としてよい。5'および/または3'に数塩基のオーバーハングを有して いても、いなくてもよい。これらのベクターは、当業者においては、一般的な遺伝子工学 技術により、容易に作製することができる(Brummelkamp TR et al. (2002) Science 296 : 550-553; Lee NS et al. (2001) Nature Biotechnology 19: 500-505; Miyagishi M & Taira K (2002) Nature Biotechnology 19: 497-500; Paddison PJ et al. (2002) Proc. Natl. Acad. Sci. USA 99: 1443-1448; Paul CP et al. (2002) Nature Biotechnology 19: 505-508; Sui G et al. (2002) Proc Natl Acad Sci USA 99(8): 5515-5520; Proc N atl Acad Sci USA 99: 14943-14945, 2002; Paddison, PJ et al. (2002) Genes Dev. 16 :948-958)。より具体的には、目的のRNA配列をコードするDNAを公知の種々の発現ベクタ ーへ適宜挿入することによって構築することが可能である。プロモーターとしては、RNA ポリメラーゼ|||プロモーターなどを好適に用いることができる。具体的には、例えはU6 Pol IIIプロモーター、およびHl RNAプロモーター(Hl RNAはRNasePを構成する一成分で ある)などが利用できる。

[0024]

以下に、好ましいsiRNAの一例を例示するが、本発明において用いられるsiRNAはこれら に限定されない。まず、標的遺伝子の開始コドンから、50塩基以上、好ましくは60塩基以 上、より好ましくは70塩基以上下流の転写配列領域を選択する。該領域からAA配列を見つ け、該AAに続く17~20ヌクレオチド(例えはAAに続く19ヌクレオチド)を選択する。AAの 次の塩基は特に制限はないが、ほまたはほである配列が好適には選択される。ここで、選択 する配列のGC含量は、 $20\sim80\%$ であることが好ましく、より好ましくは $30\sim70\%$ 、より好 ましくは35~65%である。また、選択した配列は、siRNAを投与する組織で発現する遺伝 子の中で、標的遺伝子に特異的な配列であることが好ましい。例えは、公共の遺伝子配列 データベースで選択配列をqueryにして検索し、投与個体の遺伝子の中で標的遺伝子以外 に同一の配列を転写配列に持つ遺伝子が存在しないことを確認することが好ましい。また 配列は、標的遺伝子の蛋白質コード配列(CDS)内から選択することが好ましい。このよ うにして選択された配列の初めのAAを除く配列を含む配列(好ましくは、3'にUUまたはTT が付加されている)、およびその相補配列(好ましくは3'にUUまたはTTを有する)は、好 適なsiRNAとなる。必ずしもAAに続く配列を探す必要はなく、例えばCAに続く配列を上記 と同様に探してもよい。あるいは他の任意の配列であってもよい。複数種作製されたsiRN Aから、最適なRNAi効果を有するRNAを適宜選択することも可能である。

[0025]

siRNAの作用には非対称性があることが知られている(Schwarz, DS. Et al., 2003, Ce ll 115:199-208; Khvorova A et al., Cell, 2003, 115(2):209-16)。すなわち、siRNAのセンス鎖(標的mRNA側)の3'側の2本鎖形成が、5'側のそれよりも不安定になるように配列を選択することで、標的mRNAに対するRNAi効果をより高めることができる。このために、センス鎖3'側に1から数個のミスマッチを導入してもよい。

[0026]

また、PDGF-Aの発現を阻害するには、siRNAを用いる以外にも、例えはPDGF-A遺伝子の 転写産物またはその一部に対するアンチセンス核酸を用いたり、あるいはPDGF-A遺伝子の 転写産物を特異的に開裂するリボザイムを用いることができる。標的遺伝子の発現を阻害 する方法として、アンチセンス技術を利用する方法が当業者によく知られている。アンチ センス核酸が標的遺伝子の発現を阻害する作用としては、以下のような複数の要因が存在 する。すなわち、三重鎖形成による転写開始阻害、RNAポリメラーゼによって局部的に開 状ループ構造が作られた部位とのハイブリッド形成による転写阻害、合成の進みつつある RNAとのハイブリッド形成による転写阻害、イントロンとエキソンとの接合点におけるハ イブリッド形成によるスプライシング阻害、スプライソソーム形成部位とのハイブリッド 形成によるスプライシング阻害、mRNAとのハイブリッド形成による核から細胞質への移行 阻害、キャッピング部位やポリ(A)付加部位とのハイブリッド形成によるスプライシング 阻害、翻訳開始因子結合部位とのハイブリッド形成による翻訳開始阻害、開始コドン近傍 のリボソーム結合部位とのハイブリッド形成による翻訳阻害、mRNAの翻訳領域やポリソー ム結合部位とのハイブリッド形成によるペプチド鎖の伸長阻害、および核酸と蛋白質との 相互作用部位とのハイブリッド形成による遺伝子発現阻害などである。このようにアンチ センス核酸は、転写、スプライシングまたは翻訳など様々な過程を阻害することで、標的 遺伝子の発現を阻害する(平島および井上著、新生化学実験講座2核酸Ⅳ遺伝子の複製と 発現、日本生化学会編、東京化学同人、1993年、 p.319-347) 。

[0027]

本発明で用いられるアンチセンス核酸は、上記のいずれの作用によりPDGF-A遺伝子の発 現を阻害してもよい。アンチセンス核酸としては、PDGF-A遺伝子の転写される配列の連続 した13ヌクレオチド以上、好ましくは14ヌクレオチド以上、さらに好ましくは15ヌクレオ チド以上に対するアンチセンス配列を含む核酸であってよい。例えば、初期転写配列中の エクソンーイントロン境界、イントロンーエクソン境界、翻訳開始コドンを含む領域、5' 端近傍の非翻訳領域、または成熟mRNA中の蛋白質コード配列(CDS)の連続した13ヌクレ オチド以上、好ましくは14ヌクレオチド以上、さらに好ましくは15ヌクレオチド以上に対 するアンチセンス配列を含む核酸などが好ましい。また臨床応用を考慮する場合、使用さ れるアンチセンス核酸は、通常、合成オリゴマーである。アンチセンス核酸はDNAであっ てよく、さらに修飾されていてもよい。例えは、ヌクレアーゼ分解に対する感受性を減ら し、且つアンチセンス核酸としての活性を維持するために、Sオリゴ(ホスホロチオエー ト型オリゴヌクレオチド)を用いてもよい。アンチセンス核酸を用いて標的遺伝子の発現 を効果的に抑制するには、アンチセンス核酸の長さは、好ましくは17塩基以上であり、よ り好ましくは20塩基以上、より好ましくは25塩基以上、より好ましくは30塩基以上、より 好ましくは40塩基以上、より好ましくは50塩基以上であり、さらに好ましくは100塩基以 上である。アンチセンスRNAは細胞内で発現させることもできる。標的細胞で活性を持つ プロモーターの下流に目的のRNAをコードする核酸を連結したベクターを作製し、これを 細胞に導入すればよい。

[0028]

ベクターとしては、レトロウイルスベクター、アデノウイルスベクター、アデノ随伴ウイルスベクター、マイナス鎖RNAウイルスベクターなどのウイルスベクターやプラスミドなどの非ウイルスベクターなどが利用できる。これらのベクター系または遺伝子導入用の担体(リポソーム、カチオン脂質など)を利用して、腫瘍に投与を行う遺伝子治療が可能となる。

[0029]

 35, 2191) .

[0030]

例えば、ハンマーヘッド型リボザイムの自己切断ドメインは、G13U14C15という配列のC15O3 側を切断するが、その活性にはU14とA9との塩基対形成が重要とされ、C15の代わりにA15またはU15でも切断され得ることが示されている(Koizumi, M. ら著、FEBS Lett、1988年、228、228.)。基質結合部位が標的部位近傍のRNA配列と相補的なリボザイムを設計すれば、標的RNA中のUC、UUまたはUAという配列を認識する制限酵素的なRNA切断リボザイムが作出できる(Koizumi, M. ら著、FEBS Lett, 1988年、239, 285. 、小泉誠および大塚栄子、蛋白質核酸酵素、1990年、35, 2191. 、Koizumi, M. ら著、Nucl Acids Res、<math>1989年、17, 7059.)。

$[0\ 0\ 3\ 1]$

また、ヘアピン型リボザイムも本発明の目的に有用である。このリボザイムは、例えばタバコリングスポットウイルスのサテライト RNAのマイナス鎖に見出される(Buzayan、JM., Nature, 1986年、323、349.)。ヘアピン型リボザイムからも、標的特異的な RNA 切断リボザイムを作出できることが示されている(Kikuchi、Y. & Sasaki、N., Nucl Acids Res, 1991、19、6751、菊池洋、化学と生物、1992、30、112.)。このように、リボザイムを用いて標的遺伝子の転写産物を特異的に切断することで、該遺伝子の発現を阻害することができる。

[0032]

リボザイムをベクターから発現させる場合は、レトロウイルスベクター、アデノウイルスベクター、アデノ随伴ウイルスベクター、マイナス鎖RNAウイルスベクターなどのウイルスベクター、あるいはプラスミドなどの非ウイルスベクターなどがベクターとして利用できる。

[0033]

また、PDGF-AAとPDGFRαとの結合の阻害は、例えはPDGF-AAまたはPDGFRαに結合し、PD GF-AAとPDGFRαとの結合を阻害する化合物を用いて実施することができる。このような化 合物としては、PDGFRαまたはそのリガンドに結合し、両者の結合を阻害する蛋白質を例 示することができる。より具体的には、PDGFRαの細胞外ドメインに結合する抗体または その断片(抗体可変領域、CDRs(相補性決定領域)等)を含むポリペプチド、PDGF-AAに 結合する抗体またはその断片を含むポリペプチド、およびPDGFRαのリガンド結合部位を 含む分泌性ポリペプチド等を好適に用いることができる。PDGFRαの細胞外ドメインに結 合する抗体は、例えば、PDGFRαの細胞外ドメインまたはその一部からなるポリペプチド を抗原として、哺乳動物に免疫することにより作製することができる。あるいは、PDGFR αを発現する細胞またはその膜画分等を抗原として用いてもよい。抗原として用いられる PDGFRαの細胞外ドメインとしては、天然に見られる可溶型PDGFRα(Tiesman J, Hart CE ., J Biol Chem., 1993, 268(13):9621-8)、およびPDGFRαの細胞外ドメインを含む人工 的に作製した断片を用いることができる。例えは、ヒトPDGFRα(配列番号:6)の24番目 から524番目までのアミノ酸配列またはその部分を抗原として用いることが好ましい。他 の哺乳動物 $PDGFR\alpha$ の細胞外ドメインは、ヒト $PDGFR\alpha$ のアミノ酸配列とのアライメントに より同定することができる。脾臓細胞からハイブリドーマを作製し、PDGFRαの細胞外ド メインに高い親和性で結合する抗体を産生するハイブリドーマを選択すれば、目的の抗体 を産生する細胞クローンを得ることができる(V.T. Oi and L.A.Herzenberg(1980)Immu noglobilin-producing hybrid cell lines. in (B.B.Misbell and S.M.Shiigi eds) Sele cted method in cellu- lar immunology. pp351-372; 岩崎辰夫ら(1983)単クローン抗体, ハイブリドーマとELISA、講談社、東京;富山朔二・安東民衛 編(1987)単クローン抗 体実験マニュアル、講談社、東京)。この細胞から抗体遺伝子を単離することにより、目 的の抗体の遺伝子を得ることができる。これをベクターに搭載することによって、PDGFR αの細胞外ドメインに結合する抗体を発現するベクターが得られる。

[0034]

 $PDGFR\alpha$ リガンドに結合する抗体を得るには、 $PDGFR\alpha$ リガンドまたはその一部を抗原と

して上記と同様に免疫して抗体またはその遺伝子を得ることができる。抗体は、 $PDGFR\alpha$ リガンドのダイマーに対する抗体であってもよい。 $PDGFR\alpha$ リガンドとしては、PDGF-A、-B、および -Cが挙げられるが、特にPDGF-Aに対する抗体が好ましい。例えば、PDGF-Aホモダイマーに対する抗体を好適に用いることができる。

[0035]

抗体は、例えば硫安沈殿、プロテインAカラム、プロテインGカラム、DEAEイオン交換クロマトグラフィー、抗原をカップリングしたアフィニティーカラム等により精製することができる。抗体は、PDGF-AまたはPDGFR α に結合し、PDGF-AとPDGFR α との結合を阻害する限り、ポリクローナル抗体であってもモノクローナル抗体であってもよい。また、ヒト抗体、遺伝子組み換えによるヒト型化抗体、さらに抗体可変領域を含む断片(Fab, Fc, F(ab')2、scFv等を含む)、および抗体修飾物等であってもよい。抗体または抗体発現ベクターをヒトに投与する目的(抗体治療)で使用する場合には、免疫原性を低下させるため、ヒト抗体やヒト型抗体が好ましい。

[0036]

PDGF-AまたはPDGFR α に結合する抗体は、商業的に入手することも可能である(例えばRabbit anti-human PDGF-AA、Cat. No. IM-R136、DIACLONE; Anti-Human Platelet Derived Growth Factor-AA(PDGF-AA) Antibody、Leinco Technologies Inc.; Anti-PDGF-AA neutralizing goat antibody、R&D systems; Anti-PDGFR α neutralizing goat antibody、R&D systems)。

[0037]

PDGFRαのリガンド結合部位を含む分泌性ポリペプチドとしては、PDGFRαの細胞外ドメ イン含む分泌蛋白質を好適に用いることができる。このような蛋白質は天然にも知られて いる (Tiesman J, Hart CE., J Biol Chem., 1993, 268(13):9621-8)。あるいは、PDGFR αの細胞外ドメインを含む人工的に作製した分泌蛋白質を用いることができる(実施例参 照)。PDGFRαの細胞外ドメインは5つのimmunogloblin (lg)-like ドメインを持ち、そ のうち最初の3つのドメイン (domain 1-3) (ヒトPDGFRα (配列番号:6) の24番目から34 1番目のアミノ酸)がリガンド結合活性を示すことが知られている (D. Mahadevan et al. J. Biol. Chem., 270, 1995, 27595-27600; B Herren et al., J. Biol. Chem., 268, 15088-15095,1993)。従って、この3つの1g-like領域、好ましくは5つの1g-like領域(ヒ トPDGFRα (配列番号:6) の24番目から524番目のアミノ酸) を含む分泌蛋白質を用いる ことによって、PDGF-AAを吸収させ内在性受容体への結合を阻害することができる。蛋白 質を分泌させるために、N末端には適宜分泌シグナル配列を付加することができる。分泌 シグナル配列としては、例えはヒトPDGFRαの1番目から23番目までのアミノ酸を用いれば よく、ヒトPDGFRαの1番目から524番目のアミノ酸を含む可溶性蛋白質を好適に用いるこ とができる。他の哺乳動物PDGFRαの細胞外ドメインは、ヒトPDGFRαのアミノ酸配列との アライメントにより同定すればよい。

[0038]

べクターを介した遺伝子治療により上記の蛋白質を発現させるには、遺伝子組み換え技術により上記の蛋白質をコードする核酸を搭載するベクターを構築することができる。ここで蛋白質をコードするとは、核酸が該蛋白質を適当な条件下で発現できるように、該蛋白質のアミノ酸配列をコードするORFをセンスまたはアンチセンス(ある種のウイルスベクター等においては)に含むことを言う。核酸はベクターの種類にあわせて一本鎖または二本鎖であってよい。また核酸はDNAであってもRNAであってもよい。ベクターとしては、例えばプラスミドベクター、その他のnaked DNA、ウイルスベクター等が挙げられる。

[0039]

Naked DNAとは、DNAが、ウイルスエンベロープ、リポソーム、またはカチオニック脂質などの核酸を細胞に導入する試薬と結合していないDNAを言う(Wolffet al., 1990, Science 247, 1465-1468)。この場合、DNAは生理的に許容可能な溶液、例えば滅菌水、生理食塩水、または緩衝液中に溶解して使用することができる。プラスミドなどのnaked DNAの注入は最も安全で簡便な遺伝子送達法であり、これまでに承認されている臨床プロトコ

ルの多くを占める(Lee, Y. et al., Biochem. Biophys. Res. Commun. 2000; 272: 230-235)。例えば、サイトメガロウイルス(CMV)プロモーターは入手可能な最も強力な転写制御配列の1つであり、CMVプロモーターを含むベクターは臨床の遺伝子治療にも広く用いられている(Foecking, M.K, and Hofstetter H. Gene 1986; 45: 101-105)。また、CMV immediately early エンハンサーおよびニワトリ β アクチンプロモーターを含むキメラプロモーターであるCAGプロモーター(Niwa, H. et al. (1991)Gene. 108: 193-199)は、CMVプロモーター以上に強い発現が可能であり好適に用いられる。

$[0 \ 0 \ 4 \ 0]$

ベクターに目的遺伝子を組み込む場合は、目的遺伝子の発現効率を高めるため、開始コドン周辺の配列はKozakのコンセンサス配列 [例えばCC(G/A)CCATG] とすることが好ましい (Kozak, M., Nucleic Acids Res 9(20), 5233 (1981); Kozak, M., Cell 44, 283 (1986); Kozak, M. Nucleic Acids Res. 15:8125 (1987); Kozak, M., J. Mol. Biol. 196, 947 (1987); Kozak, M., J. Cell Biol. 108, 229 (1989); Kozak, M., Nucl. Acids Res. 18, 2828 (1990))。

$[0\ 0\ 4\ 1]$

DNAは適宜トランスフェクション試薬と組み合わせて投与することができる。例えば、リポソームまたは所望のカチオニック脂質と結合させてトランスフェクション効率を上昇させることができる。

$[0 \ 0 \ 4 \ 2]$

本発明に用いられるより好ましいベクターはウイルスベクターである。ウイルスベクターを用いることによって、幅広い組織において十分な量のポリペプチドを発現させることができる。ウイルスベクターとしては、アデノウイルスベクター、アデノ随伴ウイルスベクター、レトロウイルスベクター、レンチウイルスベクター、単純ヘルペスウイルスベクター、ワクシニアウイルスベクター、マイナス鎖RNAウイルスベクターなどが挙げられるがこれらに制限されない。好ましいウイルスベクターの1つはアデノウイルスベクターである。アデノウイルスベクターは、広範囲の組織に高い効率で遺伝子を導入し、導入遺伝子を高発現させることができる。本発明においてはアデノウイルスベクターを好適に用いることができる。本発明において、アデノウイルスベクターは適宜公知のベクターを用いることができ、それらは例えば外来遺伝子発現の向上のため、または抗原性の減弱などのために野生型ウイルスの遺伝子が改変されていてよい。アデノウイルスベクターの作製は、例えば斎藤らにより開発されたCOS-TPC法(Miyake、S., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 93: 1320-1324 (1996))を用いることができる。

$[0\ 0\ 4\ 3]$

本発明において好適に用いることができるウイルスベクターの他の1つは、マイナス鎖 RNAウイルスベクターである。実施例に示すように、マイナス鎖RNAウイルスベクターを用 いた遺伝子治療は、インビボにおいて腫瘍増殖を有意に抑制することが示された。マイナ ス鎖RNAウイルスベクターは、本発明において最も好適に用いられるベクターの1つであ る。マイナス鎖RNAウイルスとは、マイナス鎖(ウイルス蛋白質をコードするセンス鎖に 対するアンチセンス鎖)のRNAをゲノムとして含むウイルスである。マイナス鎖RNAはネガ ティブ鎖RNAとも呼ばれる。本発明において用いられるマイナス鎖RNAウイルスとしては、 特に一本鎖マイナス鎖RNAウイルス(非分節型(non-segmented)マイナス鎖RNAウイルス とも言う)が挙げられる。「一本鎖ネガティブ鎖RNAウイルス」とは、一本鎖ネガティブ 鎖[すなわちマイナス鎖]RNAをゲノムに有するウイルスを言う。このようなウイルスと しては、パラミクソウイルス(Paramyxoviridae: Paramyxovirus, Morbillivirus, Rubul avirus,および Pneumovirus属等を含む)、ラブドウイルス(Rhabdoviridae; Vesiculov irus, Lyssavirus,および Ephemerovirus属等を含む)、フィロウイルス(Filoviridae)、オルトミクソウイルス(Orthomyxoviridae; Infuluenza virus A,B,C,および Tho goto-like viruses 等を含む)、ブニヤウイルス(Bunyaviridae; Bunyavirus, Hantavir us, Nairovirus, および Phlebovirus属等を含む)、アレナウイルス(Arenaviridae)な どの科に属するウイルスが含まれる。本発明において用いられるマイナス鎖RNAウイルス

ベクターは、伝播能を有していてもよく、伝播能を有さない欠損型ベクターであってもよい。「伝播能を有する」とは、ウイルスベクターが宿主細胞に感染した場合、該細胞においてウイルスが複製され、感染性ウイルス粒子が産生されることを指す。

[0044]

本発明において特に好適に用いられるマイナス鎖RNAウイルスを具体的に挙げれば、例えばパラミクソウイルス科 (Paramyxoviridae) ウイルスのセンダイウイルス (Sendai virus)、ニューカッスル病ウイルス (Newcastle disease virus)、おたふくかぜウイルス (Mumps virus)、麻疹ウイルス (Measles virus)、RSウイルス (Respiratory syncytial virus)、牛疫ウイルス (rinderpest virus)、ジステンパーウイルス (distemper virus)、サルパラインフルエンザウイルス (SV5)、ヒトパラインフルエンザウイルス1,2,3型、オルトミクソウイルス科 (Orthomyxoviridae)のインフルエンザウイルス (Influenza virus)、ラブドウイルス科 (Rhabdoviridae)の水疱性口内炎ウイルス (Vesicular stomatitis virus)、狂犬病ウイルス (Rabies virus)等が例示できる。

[0045]

本発明において用いることができるウイルスをさらに例示すれば、例之は Sendai virus (SeV)、human parainfluenza virus-1 (HPIV-1)、human parainfluenza virus-3 (HPIV-3)、phocine distemper virus (PDV)、canine distemper virus (CDV)、dolphin molbil livirus (DMV)、peste-des-petits-ruminants virus (PDPR)、measles virus (MV)、rind erpest virus (RPV)、Hendra virus (Hendra)、Nipah virus (Nipah)、human parainfluenza virus-4a (HPIV-2)、simian parainfluenza virus 5 (SV5)、human parainfluenza virus-4a (HPIV-4a)、human parainfluenza virus-4b (HPIV-4b)、mumps virus (Mumps)、およびNewcastle disease virus (NDV) などが含まれる。より好ましくは、Sendai virus (SeV)、human parainfluenza virus-1 (HPIV-1)、human parainfluenza virus-3 (HPIV-3)、phocine distemper virus (PDV)、canine distemper virus (CDV)、dolphin molbill ivirus (DMV)、peste-des-petits-ruminants virus (PDPR)、measles virus (MV)、rinde rpest virus (RPV)、Hendra virus (Hendra)、および Nipah virus (Nipah) からなる群より選択されるウイルスが挙げられる。

[0046]

より好ましくは、バラミクソウイルス亜科(レスピロウイルス属、ルブラウイルス属、およびモルビリウイルス属を含む)に属するウイルスまたはその誘導体であり、より好ましくはレスピロウィルス属(genus Respirovirus)(バラミクソウィルス属(Paramyxovirus)とも言う)に属するウィルスまたはその誘導体である。誘導体には、ウイルスによる遺伝子導入能を損なわないように、ウイルス遺伝子が改変されたウイルス、および化学修飾されたウイルス等が含まれる。本発明を適用可能なレスピロウィルス属ウィルスとしては、例えばヒトバラインフルエンザウィルス 1型(HPIV-1)、ヒトバラインフルエンザウィルス 3型(HPIV-3)、ウシバラインフルエンザウィルス 3型(BPIV-3)、センダイウィルス(Sendai virus; マウスバラインフルエンザウィルス 1型とも呼ばれる)、およびサルバラインフルエンザウィルス 10型(SPIV-10) などが含まれる。本発明においてバラミクソウィルスは、最も好ましくはセンダイウィルスである。これらのウィルスは、天然株、野生株、変異株、ラボ継代株、および人為的に構築された株などに由来してもよい。

[0047]

組み換えマイナス鎖RNAウイルスベクターの再構成は公知の方法を利用して行うことができる(W097/16539; W097/16538; W000/70055; W000/70070; W003/025570; PCT/JP03/07005; PCT/JP2004/000944; Durbin, A. P. et al., 1997, Virology 235: 323-332; Whelan, S. P. et al., 1995, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 92: 8388-8392; Schnell. M. J. et al., 1994, EMBO J. 13: 4195-4203; Radecke, F. et al., 1995, EMBO J. 14: 5773-5784; Lawson, N. D. et al., Proc. Natl. Acad. Sci. USA 92: 4477-4481; Garcin, D. et al., 1995, EMBO J. 14: 6087-6094; Kato, A. et al., 1996, Genes Cells 1: 569-579; Baron, M. D. and Barrett, T., 1997, J. Virol. 71: 1265-1271; Bridgen, A. and Elliott, R. M., 1996, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 93: 15400-15404; Hasan, M. K.

et al., J. Gen. Virol. 78: 2813-2820, 1997; Kato, A. et al., 1997, EMBO J. 16: 578-587; Yu, D. et al., 1997, Genes Cells 2: 457-466)。これらの方法により、バラインフルエンザ、水疱性口内炎ウイルス、狂犬病ウイルス、麻疹ウイルス、リンダーペストウイルス、センダイウイルスなどを含むマイナス鎖RNAウイルスをDNAから再構成させることができる。これらの方法に準じて、本発明において用いられるマイナス鎖RNAウイルスを再構成させることができる。ウイルスゲノムをコードするDNAにおいて、F遺伝子、HN遺伝子、および/またはM遺伝子等のエンベロープを構成する蛋白質をコードする遺伝子をウイルスゲノムから欠失させた場合には、そのままでは感染性のウイルス粒子を形成しないが、宿主細胞に、これら欠失させた遺伝子および/または他のウイルスのエンベロープ蛋白質(例えば水疱性口内炎ウイルス(Vesicular stomatitis virus; VSV)の6蛋白質(VSV-G)(J. Virology 39: 519-528 (1981)))をコードする遺伝子などを別途、細胞に導入し発現させることにより、感染性のウイルス粒子を形成させることが可能である(Hi rata, T. et al., 2002, J. Virol. Methods, 104:125-133; Inoue, M. et al., 2003, J. Virol. 77:6419-6429)。

[0048]

マイナス鎖RNAウイルスは宿主細胞の細胞質でのみ転写・複製を行い、DNAフェーズを持 たないため染色体への組み込み(integration)は起こらない(Lamb, R.A. and Kolakofs ky, D., Paramyxoviridae: The viruses and their replication. In: Fields BN, Knipe DM, Howley PM, (eds). Fields Virology, 3rd Edition, Vol. 2. Lippincott — Raven Publishers: Philadelphia,1996,pp. 1177-1204) 。このため染色体異常による癌化お よび不死化などの安全面における問題が生じない。マイナス鎖RNAウイルスのこの特徴は 、ベクター化した時の安全性に大きく寄与している。異種遺伝子発現の結果では、例えば センダイウイルス(SeV)を連続多代継代しても殆ど塩基の変異が認められず、ゲノムの 安定性が高く、挿入異種遺伝子を長期間に渡って安定に発現する事が示されている(Yu, D. et al., Genes Cells 2, 457-466 (1997)) 。また、カプシド構造蛋白質を持たないこ とによる導入遺伝子のサイズまたはバッケージングの柔軟性(flexibility)など性質上 のメリットがある。またセンダイウイルスは、齧歯類にとっては病原性で肺炎を生じるこ とが知られているが、ヒトに対しては病原性が認められない。これはまた、野生型センダ イウイルスの経鼻的投与によって非ヒト霊長類において重篤な有害作用を示さないという これまでの報告によっても支持されている(Hurwitz, J.L. et al., Vaccine 15: 533-54 0, 1997; Bitzer, M. et al., J. Gene Med, 5: 543-553, 2003) 。このように、マイナ ス鎖RNAウイルスベクターは、本発明において用いられるベクターとして極めて有用であ る。

[0049]

回収したウイルスベクターは実質的に純粋になるよう精製することができる。精製方法はフィルトレーション(濾過)、遠心分離、吸着、およびカラム精製等を含む公知の精製・分離方法またはその任意の組み合わせにより行うことができる。「実質的に純粋」とは、ウイルスベクターを含む溶液中で該ウイルスの成分が主要な割合を占めることを言う。例えば実質的に純粋なウイルスベクター組成物は、溶液中に含まれる全蛋白質(但しキャリアーや安定剤として加えた蛋白質は除く)のうち、ウイルスベクターの成分として含まれる蛋白質の割合が10%(重量/重量)以上、好ましくは20%以上、より好ましくは50%以上、好ましくは70%以上、より好ましくは80%以上、さらに好ましくは90%以上を占めることにより確認することができる。例えばバラミクソウイルスベクターであれば、具体的な精製方法としては、セルロース硫酸エステルまたは架橋ポリサッカライド硫酸エステルを用いる方法(特公昭62-30752号公報、特公昭62-33879号公報、および特公昭62-30753号公報)、およびフコース硫酸含有多糖および/またはその分解物に吸着させる方法(W097/32010)等を例示することができるが、これらに制限されない。

[0050]

腫瘍増殖の抑制は、上記に記載したPDGF-Aの発現またはPDGF-AホモダイマーとPDGFR α との結合を阻害する化合物、核酸、蛋白質、あるいはそれらを発現するベクターを、腫瘍

に投与することにより行われる。ここで「腫瘍に投与する」とは、腫瘍の血管系の形成お よび/または維持を阻害するように、腫瘍内または腫瘍の近傍に投与することを言う。近 傍とは、腫瘍に十分近い領域であって、投与領域の血管系の破壊により腫瘍への血液供給 を有意に低下させ得る領域である。通常は、腫瘍から9 mm以内、好ましくは8 mm以内、よ り好ましくは7 mm以内、より好ましくは6 mm以内、より好ましくは5 mm以内、より好まし くは3mm以内の領域である。投与物または投与したベクターからの発現産物により、PDGF Rα-p70S6キナーゼシグナル伝達が阻害され、腫瘍近傍の血管系の形成および維持が阻害 される。これにより、腫瘍への血液供給が遮断され、腫瘍増殖が抑制される。投与化合物 またはベクターは、担体と組み合わせた組成物として投与することができる。用いられる 担体としてはは、生理的に許容できるものであれは制限はなく、バイオポリマーなどの有 機物、ハイドロキシアパタイトなどの無機物、具体的にはコラーゲンマトリックス、ポリ 乳酸ポリマーまたはコポリマー、ポリエチレングリコールポリマーまたはコポリマーおよ びその化学的誘導体などがあげられる。更に担体はこれらの生理的に許容される材料の混 合組成物でも良い。ベクターを投与する場合は、ウイルスベクター、あるいは非ウイルス ベクターも含めて、所望のベクターが利用できる。ベクターから分泌性蛋白質を発現させ る場合は、ベクターを投与した細胞の形態で投与してもよい(ex vivo投与)。例えばベク ターまたはベクターを導入した細胞の腫瘍内注入が考えられる。注入手段は通常の医療用 注射器または、体外および体内に留置される持続注入器などの工業製品があげられる。

$[0\ 0\ 5\ 1]$

投与量は、患者の体重、年齢、性別、症状、投与組成物の形態、投与方法等により異な ってよく、当業者であれは適宜調整することが可能である。投与回数は、1回または臨床 上容認可能な副作用の範囲で複数回可能であり、投与部位についても一箇所または複数箇 所投与してよい。例えばウイルスベクターであれば、腫瘍内またはその近傍に1箇所また は複数箇所(例えば2から10箇所)に投与してよい。投与量は、アデノウイルスであれば 、例えば $10^{10}\sim 10^{13}$ pfu、より好ましくは $10^{11}\sim 10^{13}$ pfuが望ましい。マイナス鎖RNAウ イルスであれば、例えば 2×10^5 CIU $\sim 5 \times 10^{11}$ CIU が望ましい。Naked DNA、アンチセ ンス核酸、siRNA等であれは、腫瘍内またはその近傍に1箇所または複数箇所(例えは2か ら10箇所)に投与してよい。投与部位1箇所あたりの投与量は、例えは 10μ g \sim 10 mg、よ り好ましくは100μg~1 mgが望ましい。Ex vivo投与において、ベクターを導入した細胞 を投与する場合は、例えば MOI 1~500の間で体外(例えば試験管またはシャーレ内)で 標的細胞にウイルスベクターを導入する。遺伝子導入細胞は、例えは105~109細胞、好ま しくは10⁶~10⁸細胞を腫瘍に移植することができる。投与量については、文献 Freedman SB et al Ann Intern Med 136:54-71 (2002) を参照することができる。治療の対象動物 としては、ヒトおよびその他の所望の非ヒト哺乳動物が挙げられ、具体的にはヒト、サル 、マウス、ラット、ウサギ、ヒツジ、ウシ、イヌなどが含まれる。

[0052]

また本発明は、PDGF-Aの発現またはPDGF-AホモダイマーとPDGFR α との結合を阻害する化合物を有効成分として含む抗腫瘍剤にも関する。また本発明は、PDGF-Aの発現またはPDGF-AホモダイマーとPDGFR α との結合を阻害する化合物の、抗腫瘍治療薬製造における使用にも関する。ここで、上記化合物としては、PDGF-A遺伝子のアンチセンスRNA、siRNA、および該アンチセンスRNAまたはsiRNAをコードするベクターが例示できる。さらに、PDGF-AホモダイマーまたはPDGFR α に結合する分泌性蛋白質、または該分泌性蛋白質をコードするベクターが挙げられる。このような分泌蛋白質としては、PDGF-AホモダイマーまたはPDGFR α に結合する抗体、抗体断片、および可溶性PDGFR α 等が挙げられる。ベクターとしては、例えばマイナス鎖RNAウイルスベクターを好適に用いることができる。ベクターは、腫瘍へ局所的に投与のために注射剤等の形態に製剤化されることが好ましい。

[0053]

上記の抗腫瘍剤は、有効成分以外に、薬学的に許容できる所望の担体および/または添加物等を含む組成物であってよい。例えば、滅菌水、生理食塩水、慣用の緩衝剤(リン酸、クエン酸、他の有機酸等)、安定剤、塩、酸化防止剤(アスコルビン酸等)、界面活性

剤、懸濁剤、等張化剤、または保存剤などを含んでよい。局所投与のために、バイオポリマーなどの有機物、ハイドロキシアバタイトなどの無機物、具体的にはコラーゲンマトリックス、ポリ乳酸ポリマーまたはコポリマー、ポリエチレングリコールポリマーまたはコポリマーおよびその化学的誘導体などと組み合わせることも好ましい。注射に適当な剤型に調製するには、有効成分を薬学的に許容される水溶液中に溶解するか、または溶解できるように例えば凍結乾燥製剤として調製する。また、有効成分を溶解または希釈するための担体と組み合わせてキットとしてもよい。このような担体としては、薬学的に許容できる所望の担体が挙げられ、例えば蒸留水、生理食塩水などが挙げられる。

【実施例】

[0054]

以下、実施例により本発明をさらに詳細に説明するが、本発明はこれら実施例に制限されるものではない。なお、本明細書中に引用された文献は、本明細書の一部として組み込まれる。

[0055]

細胞および試薬

HSMC、MRC-5、SAS、MH134、QG56、TF、KN、EBC-1、PC9、および COS7細胞はAmerican T ype Culture Correctionより購入した。以前の記載のように、以下の細胞内シグナル阻害 剤を、それぞれ以下の濃度でHSMCおよびMRC5細胞に用いた(Onimaru M et al., Circ Res . 2002;91:723-730). Ras, Ras-inhibitory peptide (50 μ mol/L, Alexis Japan, Tokyo, Japan); p7086K, p7086K inhibitor rapamycin (100 ng/ml, Sigma-Aldrich Japan, Tok yo, Japan); PKC, PKC inhibitor bisindonly1maleimide (100 nmol/L, Sigma); P13K, P 13K-inhibitor wortmannin (120 nmol/L, Sigma); MEK inhibitor U0126 (10 μ mol/L, Pr omega K.K., Tokyo, Japan); PKA, PKA-inhibotory peptide (1 μ mol/L, Calbiochem, Sa n Diego, CA); およびNF-κB, NF-κB inhibitor ALLN (5μmol/L, Roche Diagnostics, Tokyo, Japan)。抗PDGF-AA-中和ヤギ抗体、抗PDGFRα中和ヤギ抗体、およびコントロール のヤギIgGはR&D systems (Minneapolis, MN) より入手した。マウスFGF-2をコードするSe V(SeV-FGF2)およびホタルルシフェラーゼをコードするSeV(SeV-luciferase)を含む、 使用した組み換えSeVのストックは、以前の記載の通りに調製した (Masaki I et al., Ci rc Res. 2002;90:966-973; Onimaru M et al., Circ Res. 2002;91:723-730)。 └ ├ PDGFR αの細胞外ドメインを発現する組み換えSeVは以下のように構築した。制限酵素タグ付き の合成プライマー (forward-Bglll: 5'-aaAGATCTatggggacttcccatccggc-3' (配列番号:9), reverse—Nhel: 5'—ttGCTAGCtcacttgtcatcgtcgtccttgtagtcttcagaacgcagggt—3' (酉已列) 番号:10))を用いて、MRC-5細胞より抽出したtotal RNAより逆転写により合成したcDNA を鋳型にしてcDNA断片(増幅領域:CDSの1-1575塩基)を増幅し、pcDNA3.1(InVitrogen, Carlsbad, CA) にサブクローニングした(配列番号:7および8)。 capillary sequencer (model CEQ2000L, Beckman Coulter Inc. Fullerton, CA) を用いて、全配列が報告されて いるもの(GenBank No. NM-006206)と完全に一致することを確認し、SeV18+をコードす る鋳型プラスミドにサブクローニングした(Hasan, M. K. et al., J. Gen. Virol. 78: 2813-2820, 1997) 。以前の記載のように、可溶性ヒトPDGFRαを発現する組み換えSeV (S eV-hsPDGFα)を回収した(Masaki I et al., Circ Res. 2002;90:966-973; Onimaru M e t al., Circ Res. 2002;91:723-730; Yonemitsu Y et al., Nat Biotechnol. 2000;18:97 0-973)。ウェスタンブロッティングにより、SeV-hsPDGFαを導入したCOS7細胞の培養上清 中に、可溶性ヒトPDGFRαが分泌されていることが確認された(データ非提示)。

[0056]

動物

雄 C57BL/6 (6週齢) および balb/c nu/nu マウス (5週齢) は KBT Oriental Co., Ltd. (Charles River Grade, Tosu, Saga, Japan) より入手した。全ての動物実験は、認可された手順に従って実施し、九州大学における動物、組み換え DNA、および感染性病原体実験委員会による研究動物の飼育および使用の推奨手順および日本国政府の法律 (No. 105) および告知 (No. 6) に従った。

[0057]

肢虚血モデル

外科的処置および肢の予後評価の詳細は以前に記載されている(Masaki let al., Circ Res. 2002;90:966-973; Onimaru Met al., Circ Res. 2002;91:723-730)。遺伝子導入では、手術完了の直後に25μlのベクター溶液を大腿筋2箇所に注入した。内在性PDGF-AA活性のインビボ抑制は、PDGF-AA特異的中和ヤギポリクローナルlgG(ヒトおよびマウス蛋白質に交差反応する)(R&D)を用い、ディスポーザブルのマイクロ浸透圧ポンプ(Model 1007D、ALZA Co., Mountain View、CA)を介して以前の記載の通りに行った(Masaki letal., Circ Res. 2002;90:966-973; Onimaru Met al., Circ Res. 2002;91:723-730)。

[0058]

腫瘍移植

10⁶ のSASまたはMH134細胞を腹壁の皮内に移植し、腫瘍容積を1日おきに評価した。移植から7日後、RAPA(1.5 mg/kg/day)を毎日腹腔内投与した。Day 7または28に、マウスを犠牲死させ腫瘍をELISAに供した。

[0059]

酵素結合イムノソルベントアッセイ (ELISA)

以前の記載 (Masaki I et al., Circ Res. 2002;90:966-973; Onimaru M et al., Circ Res. 2002;91:723-730) の通り、マウス肢筋、腫瘍、および培養液中の蛋白質含量を、Quantikine Immunoassay systemsを用い、製造元の説明に従ってマウス (164および220アミノ酸残基型の両方を認識) およびヒトVEGF-A、ヒトFGF-2 (ヒトおよびマウスの両方を認識)、ヒトHGF (R&D Systems Inc., Minneapolis, MN)、およびラットHGF (マウスHGFも認識, Institute of Immunology Inc. Tokyo, Japan) について決定した。

 $[0\ 0\ 6\ 0]$

ノーザンブロット解析

全細胞RNAをISOGEN system (Wako Pure Chemicals, Osaka, Japan) で単離し、電気泳動しナイロンメンブレンに転写した。メンブレンは、ランダム[α-³²P]dCTPラベルしたプローブと60℃で一晩ハイブリダイズさせた。バンドを可視化しphotoimagerでデンシトメトリーに供した。

 $[0\ 0\ 6\ 1]$

リアルタイムPCR

ISOGEN system を用いて虚血肢筋から全RNAを抽出し、RNaseフリーDNase (Boehringer)で処理した。分注 (25 ng) した全RNAを逆転写し、TaqMan EZ RT-PCR kitおよびSequence Detection System, model 7000 (PE Biosystems) を用いて製造元の説明に従いトリプリケートで増幅した。PCTプライマーおよびTaqManプローブの塩基配列を表に示した。マウスGAPDHコントロール試薬を内部標準として用いた。コントロールの全RNA (PE Biosystems) の連続希釈を用いて構築した相対標準曲線から製造元の説明に従い標的量を決定した。各試料において標的遺伝子の発現レベルをGAPDHレベルにより標準化した。

表 1

リアルタイムPCRに用いたプライマーおよびプローブの配列

VEGF (アンプリコンサイズ: 137 bp)

VEGF-forward 5'-GCAGGCTGCTGTAACGATGAA-3' (配列番号:11)

VEGF-reverse 5'-TCACATCTGCTGTGCTGTAGGA-3' (配列番号: 12)

VEGF-hybridization probe 5'-FAM-CATGCAGATCATGCGGATCAAACCTC-TAMRA-3' (配列番号: 13)

HGF (アンプリコンサイズ: 87 bp)

HGF-forward 5'-CAGCAATACCATTTGGAATGGAAT-3' (配列番号:14)

HGF-reverse 5'-TTGAAGTTCTCGGGGAGTGATATCA-3' (配列番号:15)

HGF-hybridization probe 5'-FAM-CGTTGGGATTCGCAGTACCCTCACA-TAMRA-3' (配列番号:1

PDGF-A (アンプリコンサイズ: 125 bp)

PDGF-A-forward 5'-CGTCAAGTGCCAGCCTTCA-3' (配列番号: 17)

PDGF-A-reverse 5'-ATGCACACTCCAGGTGTTCCT-3' (配列番号:18)

PDGF-A-hybridization probe 5'-FAM-CACTTTGGCCACCTTGACACTGCG-TAMRA-3' (配列番号: 19)

PDGFRα-forward 5'-GAGCATCTTCGACAACCTCTACAC-3' (配列番号:20)

PDGFRα-reverse 5'-CCGGTATCCACTCTTGATCTTATTG-3' (配列番号:21)

PDGFRα-hybridization probe 5'-FAM-CCCTATCCTGGCATGATGGTCGATTCT-TAMRA-3' (配列番号:22)

GAPDH (アンプリコンサイズ: 117 bp)

GAPDH-forward 5'-CCTGGAGAAACCTGCCAAGTAT-3' (配列番号: 23)

GAPDH-reverse 5'-TTGAAGTCGCAGGAGACAACCT-3' (配列番号: 24)

GAPDH-hybridization probe 5'-FAM-TGCCTGCTTCACCACCTTCTTGATGT-TAMRA-3' (配列番号: 25)

$[0\ 0\ 6\ 2\]$

レーザードップラー環流像

腫瘍内血流をレーザードップラー環流像(Laser Doppler perfusion image; LDPI) 解析機(Moor Instruments, Devon, UK)を用いて以前の記載の通りに評価した(Masaki I et al., Circ Res. 2002;90:966-973; Onimaru M et al., Circ Res. 2002;91:723-730)。小腸の血流によるバックグランドノイズを除去するため、測定の直前にブルーシートを腹腔に挿入した。周囲の明るさおよび温度によるデータのはらつきを最小化するため、LDPIインデックスは陰嚢内のpixelに対する腫瘍内のpixelの比として表した。

[0063]

統計解析

全てのデータは平均士SEMとして表し、Fisherの補正によるone-way ANOVAで解析した。生存解析では、救肢スコア (limb salvage score) で表した生存率 (Masaki I et al., FASEB J. 2001;15:1294-1296) をKaplan-Meyer法で解析した。生存実験の統計的有意性はlog rank testで決定し、P<0.05を統計的有意とした。

$[0\ 0\ 6\ 4\]$

[実施例1]

本実施例では、FGF-2およびPDGF-AAは、FGF-2が媒介する $PDGFR\alpha$ のアップレギュレーションを介して協同的にVEGFおよびHGF/SF発現を亢進することを示す。

宿主血管系の血管新生応答におけるPDGF-AAシグナルの役割を評価するため、血清フリ ーの条件で培養したヒトMC(MRC5およびHSMC)におけるFGF-2を介したVEGFおよびHGFの誘 導を調べた。図1Aに示すように、MRC5細胞の培養液中へのVEGF放出は、FGF-2により刺激 されたが、PDGF-AAによっては刺激されなかった (図 1 A左)。逆に、PDGF-AAはHSMC培養液 中のVEGF量をアップレギュレートしたが、FGF-2はVEGFをアップレギュレートしないこと が判明した (図 1 A右)。一方、FGF-2およびPDGF-AAを用いた共刺激は、MRC5およびHSMCの 両方の細胞型において、VEGF発現(図 1 A)およびHGF/SF発現(データ非提示)に関して 協同的な増強効果を示すことが判明した。MRC5細胞と同様に、マウス線維芽細胞株NIH3T3 でも、VEGFおよびHGF発現に対するFGF-2とPDGF-AAの協同効果が観察された(データ非提 示)ことから、このような効果は動物種によらず間葉系細胞に共通していることが示され た。虚血治療等の臨床場面においても、FGF2およびPDGF-AAを投与することにより、それ ぞれを単独で投与するよりも高い効果で血管新生を誘導することが可能と考えられる。丿 ーザンブロット解析により、MRC5およびHSMCの両方の細胞型においてFGF-2を介したPDGFR α転写のアップレギュレーションが示されたが(図1B)、PDGF-AAはFGFR1の発現は変化さ せなかった(データ非提示)。これらの知見は、FGF-2は、間葉系細胞におけるVEGFおよび HGF/SFの発現を調節するPDGF-AAの応答を、PDGFRαの転写調節を介して調節していること

を示唆している。

[0065]

[実施例2]

本実施例では、間葉系細胞におけるFGF-2依存的VEGFおよびHGF/SF発現は $PDGFR_{\alpha}$ により媒介され、 $PDGFR_{\alpha}-p70S6K$ シグナル伝達経路の阻害によりシャットダウンされることを示す。

MCにおけるVEGFおよびHGF/SF発現に及ぼすFGF-2およびPDGF-AAの協同的効果に加え、本 発明者らは、以前、FGF-2は、HSMCにおけるHGF/SFの持続発現に寄与するRasおよびp70S6K シグナル伝達を介して、PDGF-AAの内在発現を上昇させることを見出した(Onimaru M et al., Circ Res. 2002;91:723-730)。本発明者らは、線維芽細胞(MRC5細胞)においても 、VEGFおよびHGF/SF発現において類似した系が見られると予想した。以前の研究で観察さ れたように、FGF-2は典型的にVEGFおよびHGF/SF蛋白質をアップレギュレートし、これら の効果はMEK阻害剤、Ras-inhibitory peptide、およびp70S6Kインヒビター (RAPA) によ って失われた (図 2 A)。MRC5細胞におけるFGF-2を介したVEGF発現の時間経過の繰り返し ノーザンブロット解析では、HSMCを用いたHGF/SF発現の場合で以前みられたのと同様に(Onimaru M et al., Circ Res. 2002;91:723-730)、bi-phasic (3時間目とそれより後) な VEGFのアップレギュレーションが起こることが判明した(図2B)。初期の方のVEGF発現は RAPA処理により影響されないが、後期の持続的発現はRAPA処理により完全に消滅した(図 2 B)。さらに、FGF-2を介したVEGF蛋白質のアップレギュレーションは、抗PDGFRα抗体に より完全になくなり(図2C)、RAPAで観察されたのと同様であった(図2A)。HGF/SF発現 についても同じ結果が得られたことから(データ非提示)、MCにおいてPDGFRα系は、FGF-2を介したVEGFおよびHGF/SF発現の増強および持続に必須の役割を果たしていると結論さ れた。

[0066]

[実施例3]

本実施例では、 $PDGFR\alpha$ は、マウス重症肢虚血におけるFGF-2の治療効果に必須の役割を果たすことを示す。

インビボにおけるFGF-2ーPDGFRαーVEGF/HGFの予想されるカスケード様の関連を調べる ため、FGF-2を発現する組み換えセンダイウイルス(SeV-FGF2)をインビボで用いて、2 つの別々のマウス肢虚血モデル、すなわちC57BL/6マウスの救肢モデル (limb salvage mo del)および balb/c nu/nu マウスの肢脱落モデル (autoamptation model) (Masaki | et al., Circ Res. 2002;90:966-973) を評価した (Masaki I et al., Circ Res. 2002;90: 966-973; Onimaru Met al., Circ Res. 2002;91:723-730; Compagni Aet al., Cancer Res. 2000;60:7163-7169; Yonemitsu Y et al., Nat Biotechnol. 2000;18:970-973; Mas aki I et al., FASEB J. 2001;15:1294-1296; Yamashita A et al., J Immunol. 2002;16 8:450-457; Shoji F et al., Gene Ther. 2003;10:213-218)。 救肢モデルでは、ELISAに よるアッセイでFGF-2の過剰発現が確認されたが(データ非提示)、リアルタイムPCRによ る定量アッセイではPDGF-AおよびPDGFRαの両mRNAのアップレギュレーションが確認され た(図3AおよびB)。同じ組織サンプルにおいて、FGF-2によりVEGFおよびHGF/SF発現も同 様に増強することが観察され、その効果は抗PDGF-AA中和抗体により消滅し、またRAPA処 理によっても消滅した(図3CおよびD)。RAPAのこの効果は蛋白質レベルでも確認された (図 3 EおよびF)。また、肢脱落モデルにおけるFGF-2の治療効果は抗PDGF-AA抗体およびRA PAにより失われた(図4)ことから、PDGFRα系はFGF-2を介した治療的な血管新生におい ても必須の役割を果たしていることが示された。

$[0\ 0\ 6\ 7]$

[実施例4]

本実施例では、 $PDGFR\alpha-p70S6K$ シグナル伝達経路の阻害は、各腫瘍型における血管新生因子群の発現の多様性とは無関係に腫瘍休眠($tumor\ dormancy$)を誘導することを示す。腫瘍フリー系での結果は、MCにおける $PDGFR\alpha-p70S6K$ シグナル伝達経路は血管新生に必須であり、RAPAはFGF-2を介した血管新生における $\hat{t}PDGF-AA$ 抗体の効果を模倣することを

示唆する。しかしながら、ユビキタスな血管新生反応における、血管新生刺激とは無関係にRAPAが作用できるのかについては疑問がある。これを明らかにするため、2つの別々の腫瘍細胞株を用いて腫瘍血管新生の試験を行った。腫瘍細胞株としては、VEGF、FGF-2、およびPDGF-AAを高レベルで発現するヒトロ腔扁平上皮細胞癌であるSAS、およびSASに比べVEGFおよびFGF-2の分泌がはるかに低く、PDGF-AAの発現は見られないマウス肝細胞癌であるMH134を用いた。

[0068]

図 5 A~Dに示すように、RAPAはSASおよびMH134両方の腫瘍型の増殖を抑制したことから、RAPAの抗腫瘍効果は各腫瘍型の血管新生増殖因子の発現バターンとは無関係であることが示唆された。PDGFR α -p70S6K経路における抗腫瘍効果が腫瘍型に依存しないことを示す証拠をさらに得るため、ヒトPDGFR α 可溶型を発現するSeV-hsPDGFR α を腫瘍内注射し、腫瘍の増殖をアッセイする実験を行った。期待したように、SeV-hsPDGFR α は両腫瘍型の増殖を有意に阻害した(図 5 E~F)。実験の終了時に腫瘍重量を測定したところ、ルシフェラーゼを発現するSeVベクターを投与したコントロールに比べ、SeV-hsPDGFR α を投与した腫瘍重量は両腫瘍型とも有意に減少していた(SAS-luciferase: 415.1±104.9 mg vs. SAS-hsPDGFR α 54.3±9.6 mg, MH134-luciferatse: 3,930.4±304.4 mg vs. MH134-hsPDGFR α 2,654.4±296.5 mg, それぞれ P=0.0027 および P=0.0106、平均±S.E.)。

$[0\ 0\ 6\ 9\]$

RAPA処理では内皮の直接的増殖阻害(Vinals Fetal., JBiol Chem. 1999; 274: 26776 -26782; Yu Yetal., JCell Physiol. 1999; 178: 235-246)などの、p70S6K阻害とは別の抗腫瘍作用があることを考慮すると、SeV-hsPDGFR α によるPDGFR α -p70S6K経路の阻害作用は非常に高く、複数回投与を行な之ば、より効果的に腫瘍増殖を抑制することが可能と考えられる。

$[0 \ 0 \ 7 \ 0]$

PDGFR α -p70S6Kシグナル伝達経路の阻害による抗腫瘍効果が血管新生因子の発現バターンによらないことを確かめるため、インビボおよびインビトロにおいて、RAPAの存在下および非存在下におけるVEGFの発現を調べた。培養系においては、100 ng/m1のRAPAはSASの内因的VEGF分泌量を基底状態の約30から50%に有意に減少させた。調べた他の腫瘍(口腔扁平上皮細胞癌:QG56、TF、KN、EBC-1、および腺癌:PC9)でも、normoxiaの条件で基底状態からの同様の減少が見られた。同様の知見は他のグループからも報告されている(GubaMetal., Nat Med. 2002;8:128-135)。また、各腫瘍型においてPDGF-AAおよびFGF-2発現に対するRAPAの影響は観察されなかった(データ非提示)。しかしながら、MH134腫瘍のインビボ評価においては、RAPA処理して3日または7日後の腫瘍内でのVEGF発現は、バッファーで処理したコントロールと比べ有意に上昇した(図 6 A)。さらに、両方の腫瘍において、RAPA注入の開始から7日後の血流が減少していることが、ドップラー環流像解析により判明した(図 6 B)。

$[0\ 0\ 7\ 1]$

これらの結果は以下のように説明し得る。RAPA処置は低酸素症(hypoxia)を誘導し、その結果、hypoxiaに依存した機構を介してVEGFがアップレギュレートされ、RAPAを介したダウンレギュレーションを相殺された。この機構は、以下のようにして確認された。培養MH134におけるhypoxia(2.5% 0_2)が誘導するVEGF発現に対して、RAPAは、有意ではあるが、最小限の効果しか示さない(図 6 C)。同様の結果が、調べた全ての細胞株で得られた(データ非提示)。

$[0 \ 0 \ 7 \ 2]$

そこで、SASのxenograftモデルにおいて、ヒトおよびマウス特異的ELISA系を用いてVEGFの起源を調べた。固形癌において、RAPAはマウスVEGF量には影響せず、ヒトVEGFを有意に上昇させたことから(図 6 D)、腫瘍細胞由来のVEGFの上昇は、各腫瘍型の血管新生因子の発現の多様性によらず、宿主血管系を標的とする血管新生によるhypoxiaに媒介されることが示された。

[0073]

[実施例5]

本実施例では、PDGF-Aの発現の阻害による腫瘍増殖の抑制を例示する。

ヒトPDGF-A遺伝子のクローニングを以下のように行った。MRC5細胞 mRNAより逆転写(I sogen, Oligo dT primerを使用)したcDNAを用い、フォワードプライマー AAGAATTCATGAGG ACCTTGGCTTGCCTGC (配列番号: 26)、リバースプライマー AAGAATTCTTAGGTGGGTTTTAACCTTT TTCTTTT (配列番号: 27) を用いてPCRを行った (下線部はEcoRl部位)。96℃5分の後、96℃30秒-60℃45秒-72℃45秒を35サイクル行い、72℃5分を行った。PCR産物(636 bp)をTAクローニングベクター pCR II (登録商標, Invitrogen)にサブクローニングした。配列をシークエンシングにより確認後、制限酵素EcoRlにて切り出し、発現ベクター pCDNA 3.1(+) (登録商標, Invitrogen)へサブクローニングした。制限酵素Saclで切断して方向性を確認し、アンチセンス遺伝子を同定した (pcDNA3-asPDGFA)。

$[0\ 0\ 7\ 4]$

外来的に導入したVEGF遺伝子の発現に対するPDGF-Aの発現の有無の影響を調べるため、NIH3T3細胞にヒトVEGF165発現プラスミドベクター(pcDNA3-hVEGF165)とアンチセンスヒトPDGF-A発現ベクター(pcDNA3-asPDGFA)を同時に遺伝子導入した。コントロールとして、空ベクター(pcDNA 3.1)またはヒトVEGF165発現プラスミドベクター(pcDNA3-hVEGF165)を単独で導入した細胞を作製しVEGFレベルを比較した。その結果、空ベクター(pcDNA 3.1)導入細胞からのVEGF発現は検出されず、pcDNA3-hVEGF165単独を導入した細胞からのVEGFレベルは 2.42 ± 0.73 (平均士S.E.)、pcDNA3-hVEGF165およびpcDNA3-asPDGFAを共導入した細胞からのVEGFレベルは 2.27 ± 0.57 であり、VEGF165レベルは、pcDNA3-asPDGFAの導入の有無により有意な影響を受けず、PDGF-Aのアンチセンスによる外来VEGF発現への干渉は見られないことが判明した(図 7)。

[0075]

ヒト扁平上皮癌、腺癌に対し、アンチセンスヒトPDGF-A発現ベクター(pcDNA3-asPDGFA)を遺伝子導入し、安定形質転換細胞株の作製を行った。具体的には、腫瘍細胞株(SAS、TF、QG56、A549)へLipofectamine(登録商標、 Life Technologies)にてpcDNA3-asPDGFAをトランスフェクション後、 $G418-500\,\mu$ g/ml(Promega)にて培養し、形質転換細胞株を得た。これらの細胞を96 well plateにてsingle cell cultureを行い、ELISAにてPDGF-A発現抑制の強いコロニーを選択した。同過程を3回繰り返し行った。得られた腫瘍細胞 5× 10^5 個を6 well plateに撒き、一晩培養し、血清不含RPMI-1640 培地にて2回washし、血清不含RPMI-1640 培地 1m1にて24時間インキュベートした。その後細胞を回収し、PDGF-AA ELISA kit(R&D)にてPDGF-AAの発現レベルを定量した。同様に、培養液中に分泌されたVEGFを、ELISAにて定量した。コントロールとして空ベクターを導入した腫瘍細胞を作製した。

[0076]

図 8 (A) は、各種癌細胞におけるPDGFR α の発現をRT-PCRにより測定した結果を示す。対象とした腫瘍細胞全てにPDGFR α が発現していることが判明した。これらの癌細胞にアンチセンスヒトPDGF-A発現ベクターを導入したところ、全ての腫瘍細胞において、PDGF-AAの発現レベルを有意に低下させると同時に、VEGFの発現レベルも低下させることが判明した(図 8 (B) \sim (E))。

$[0\ 0\ 7\ 7]$

次に、PDGF-Aの発現を阻害した癌細胞について、腫瘍移植アッセイにより腫瘍の増殖性の変化を調べた。上記で作製した形質転換腫瘍細胞 1×10^6 個を、Balb/c nudeマウス(5 週齢、雄)の側腹部へ皮下注射した。以降、腫瘍サイズの計測を週3回行った。腫瘍容積は、 $\pi/6*a*b*c$ にて計算した(a, b, およびc は腫瘍の横径、縦径、および幅を表す)。図 9 に示すように、PDGF-Aアンチセンスを発現させた全ての腫瘍細胞において、腫瘍増殖の明らかな低下を認めた。なお in vitroでは、これらの細胞の増殖能に有意差はなかった。

[0078]

ヒト肺癌手術新鮮標本における、PDGF-AとVEGFのmRNA発現の相関をリアルタイムPCRに

より調べた。具体的には、ヒト肺癌組織・正常組織よりmRNAを逆転写および精製してcDNA を調製し (Isogen, Oligo dT primerを使用)、ABI 7000を用いてリアルタイムPCRによりPD GF-A mRNAを定量した。フォワードプライマーとして TCCACGCCACTAAGCATGTG (配列番号: 28)、リバースプライマーとして TCGACCTGACTCCGAGGAAT (配列番号: 29)、Tagmanプローブ (FAM、TAMRA) として CTGCAAGACCAGGACGGTCATTTACGA (配列番号: 30) を用いた。50 \mathbb{C} 2分の後、96 \mathbb{C} 10 分を行い、95 \mathbb{C} 15 秒 -60 \mathbb{C} 1 分を40 サイクル行った。結果、癌部および非癌部ともに、PDGF-A発現とVEGF発現は有意に相関することが判明した(図10)。これは、PDGF-AのオートクラインによるVEGF発現誘導システムが、正常組織のみならず、癌においても成立していることを示唆する。

[0079]

また、ヒト肺癌切除標本におけるPDGF-AA陽性率と患者予後の相関を調べた。ヒト肺癌切除標本におけるPDGF-AA発現を免疫組織化学染色により調べるため、ヒト肺癌組織切片を脱バラフィンし、PBSにて3回洗浄した。3% スキムミルクにて30分間ブロッキングを行い、1次抗体(抗ヒトPDGF-AA抗体、60倍希釈、R&D)にて4℃で一晩反応させた。PBSで3回洗浄後、2次抗体(ヒストファインシンプルステイン MAX PO(G)、Nichirei Corp.)にて室温、30分反応させ、DABにて発色させた。図11に示すように、PDGF-AA陽性肺癌患者の予後は、陰性患者のそれと比較して有意に低かった。これらの結果から、PDGF-Aの発現レベルの検査により、腫瘍の悪性度、患者予後を予測することが可能である。すなわち、腫瘍におけるPDGF-Aの発現を測定し、PDGF-Aの発現が検出された場合に、発現が陰性の腫瘍に比べ悪性であり、予後が不良と判断される。また、この結果はPDGF-Aの発現および/または活性の阻害が、PDGF-A陽性癌に対する抗腫瘍治療に有効であることを示している。

【産業上の利用可能性】

[0800]

本発明により、PDGF-Aの発現またはPDGF-AホモダイマーとPDGFR α との結合を阻害することを通して腫瘍増殖を抑制する方法が提供された。PDGF-AAによるPDGFR α -p70S6Kシグナル伝達経路の活性化は、腫瘍血管形成の重要なファクターであり腫瘍を患う患者の予後と関連している。腫瘍またはその周辺組織におけるPDGF-Aの発現を阻害することによって、あるいはPDGF-AホモダイマーとPDGFR α との結合を阻害することによって、腫瘍血管形成は阻害され、腫瘍の増殖を抑制することができる。

【図面の簡単な説明】

[0081]

- 【図1】 VEGF発現のアップレギュレーションにおけるFGF-2およびPDGF-AAの作用機構の解析結果を示す図である。 (A) 組み換えFGF-2およびPDGF-AAは協同して線維芽細胞 (MRC5) および血管平滑筋細胞 (HSMC) からのVEGF分泌を増加させる。血清不含条件下で48時間プレインキュベーションした後、各細胞型をFGF-2および/またはPDGF-AAで刺激した。72時間後、培養液をELISAに供した。各群 n=3。* P<0.01。# P<0.05。
- (B) MRC5細胞およびHSMCにおけるFGF-2を介したPDGFR α mRNA発現のタイムコースのノーザンブロット解析。血清不含条件下で48時間プレインキュベーションした後、各細胞型をFGF-2で刺激した。図示した時間に細胞を回収し、ノーザンブロット解析に供した。バンドを可視化し、フォトイメージャーを用いたデンシトメトリー解析に供した。2回実験を行い類似の結果を得た。
- 【図 2 】 PDGFR α p70 S6 Kは、間葉系細胞における FGF-2を介した VEGF/HGFの持続的/2相的発現に必須であることを示す図である。 (A) MRC5細胞の VEGF および HGF 分泌に及ぼす、細胞内シグナル伝達経路の種々の阻害剤の効果。 1% FBS存在下で 4% 時間プレインキュベーションした後、種々の阻害剤の存在下または非存在下で、 10 ng/mlのヒト組み換え FGF-2で細胞を刺激した。 72 時間後、培地を ELISAに供した。 各群 n=3。 *P<0.01。 (B) p70 S6 K阻害剤であるラバマイシン (RAPA) は、MRC5細胞の FGF-2を介した VEGF mRNA 発現の後期フェーズを止める。 1% FBS存在下で 4% 時間プレインキュベーションした後、 10 ng/mlのヒト組み換え FGF-2で細胞を刺激した。 図示した時間で細胞を回収し、 1 ーザンブロット解析を行った。 バンドを可視化し、フォトイメージ

ャーを用いたデンシトメトリー解析に供した。グラフは、トリプリケートの実験の結果を反映したVEGFの相対mRNAレベルの定量結果を示す。* P<0.01。 (C) FGF-2を介したVEGF分泌の上昇は完全にPDGFR α に依存する。1%FBS存在下で48時間プレインキュベーションした後、抗PDGFR α 中和抗体の存在下または非存在下で、MRC5細胞を10ng/mlのヒト組み換えFGF-2で刺激した。72時間後、培地をELTSAに供した。HGF発現についても類似の結果を得た(データ非提示)。* P<0.01。

【図3】 $PDGFR\alpha$ 系により媒介されるVEGFおよびHGFのアップレギュレーションは、マ ウス重症肢虚血におけるFGF-2遺伝子導入の治療効果に必須であることを示す図であ る。* P<0.01。# P<0.05。 (AおよびB) FGF-2遺伝子導入を行った場合と行わない場 合のC57BL6救肢モデルマウスにおける虚血大腿筋でのPDGF-A(上バネル)およびPDGF Rα (下バネル) mRNA相対発現の時間経過。肢虚血誘導術の直後に、SeV-mFGF2 (10/ plaque forming units: pfu) を筋肉内注射した。各時間に、大腿筋サンプルを調製 しリアルタイムPCRに供した。データはGAPDH mRNAの各レベルで標準化し、未治療コ ントロールマウスから得た結果の相対発現で示した。各群はマウス4個体を含む。各 時間で、コントロールウイルスベクター (SeV-luciferase) を注入した虚血マウス1 または2個体をコントロールマウスとしたが、これらのマウスは肢虚血を起こしたマ ウスで見られた結果と同様の結果を示した (データ非提示)。 (CおよびD) FGF-2遺 伝子導入に続き、抗PDGF-AA中和抗体(プロトコルは図2D参照)またはRAPA(1.5 mg /kg/day、毎日腹腔内注入) で処理したC57BL6救肢モデルマウスにおける虚血大腿筋 でのVEGF(上パネル)およびHGF(下パネル)mRNA相対発現の時間経過。図2Aの虚血 群、および虚血+FGF-2群と同じ組織サンプルを用いた。各時間で、コントロールウイ ルスベクター (SeV-luciferase) を注入した虚血マウス」または2個体をコントロール マウスとしたが、虚血のみを起こしたマウスで見られた結果と同様の結果を示した(データ非提示)。 (EおよびF) RAPAは、マウス肢虚血救肢モデルにおけるFGF-2を介 したVEGF (上バネル) およびHGF (下バネル) 蛋白質の発現を阻害する。day 0の前日 からRAPA(1.5 mg/kg/day,毎日)腹腔注入を開始し、day 0で虚血術を実施した。そ の時に、10′ pfu のコントロールウイルス (SeV-liciferase) または SeV-mFGF2を筋 肉内注入した。2日後、大腿筋をELISAに供した。FGF-2遺伝子導入を介して誘導され た外来性FGF-2発現は、RAPAで処理したマウスとしないマウスで違いは見られなかっ た (データ非提示)。

【図4】 肢虚血を起こした balb/c nu/nuマウス(肢脱落モデル)において、抗PDGF-A A中和抗体は、RAPAと同様に、FGF-2遺伝子導入の効果を失わせることを示す図である。 肢の予後を 12の救肢スコアにより決定し、データを log-rank testで解析した。抗PDGF-AA中和抗体を、ディスポーザブルの浸透圧ポンプの移入を介した腹腔への連続放出(200μ g/7日)により投与した。手術による虚血誘導の直後にも、付加的に腹腔内へのボーラス注入(100μ g)を行った。

【図5】腫瘍増殖におけるRAPA処理の効果、およびインビボおよびインビトロでの血管新生増殖因子の発現に及ぼすRAPA処理の効果を示す図である。各腫瘍型細胞 10^6 細胞を皮下移植して7日後に、RAPA(15 mg/kg/day)または 0.1 mol/L のリン酸緩衝生理食塩水(PBS)の腹腔内注入を毎日、あるいはSeV-luciferaseまたはSeV-hsPDGFR α (1×10^8 pfu/tumor)の腫瘍内注入を1回行った。*P<0.01。#P<0.05。 (A~D) SAS(ヒトロ腔由来、口腔扁平上皮細胞癌)および MH134(マウス肝細胞癌)におけるPDGF-AAを含む血管新生増殖因子のインビトロ発現バターン、およびRAPAの腫瘍抑制効果。データは、3つの独立した実験の結果を含み、それぞれの実験では2-4個体のマウスを用いた。Day 28に全体的な観察像を撮影した。矢印は腫瘍を示す。 (EおよびF) ヒトPDGFR α の細胞外ドメインを発現する組み換えSeVのSASおよびMH134に対する抗腫瘍効果。細胞移植の5日後にベクター溶液 50μ Lを腫瘍内注入した。ルシフェラーゼを発現する組み換えSeVをコントロールとして用いた。

【図 6】 MH134 $(A \sim C)$ および SAS (D) における腫瘍血流と血管新生増殖因子との関係を示す図である。 (A) および (B) インビボにおける腫瘍内血流の RAPAによる減

少(B: バネルおよびグラフ)およびマウスVEGFの比較的高い発現バターン(A)。同系(syngenic)の腫瘍(MH134、アスタリスク)を持つマウスへのRAPAの注入の開始から7日後に、ドップラー環流像を記録し、腫瘍サンプルをELISAに供した。Day3の腫瘍も独立に蛋白質測定に供した(A:day3、各群n=4)。day7では、腫瘍のサイズは互いに有意差はなかった(B:アスタリスク)。(C)hypoxiaが誘導するMH134細胞のVEGF発現に対するRAPAの効果は有意であるが最小限であることを示す棒グラフ。血清不含の条件で<math>12時間培養後、新しい培地で細胞を洗い、normoxia($21\%0_2$)またはhypoxia($2.5\%0_2$)の状態に暴露した。48時間後、培地をELISAに供しマウスVEGFを測定した。(D)ヒト腫瘍型(SAS)を担持するマウスの血管新生増殖因子の発現におけるRAPAに関連する変化。アップレギュレートされたVEGFの起源を調べるために観察した。SAS担持マウスへのRAPA注入開始の7日後、腫瘍サンプルをヒトおよびマウスVEGF特異的ELISA系に供した。

【図7】外来的VEGF165遺伝子からのVEGF165発現に及ぼすアンチセンスヒトPDGF-A遺伝子導入の効果を示す図である。

【図8】腫瘍細胞からの内在性VEGF165の発現に及ぼすアンチセンスヒトPDGF-A遺伝子導入の効果を示す図である。

【図9】PDGF-Aの発現を阻害した腫瘍細胞のin vivo増殖能の低下を示す図である。

【図 1 0 】ヒト肺癌手術新鮮標本における、PDGF-AとVEGFのmRNA発現の相関を示す図である。

【図 1 1】ヒト肺癌切除標本におけるPDGF-AA陽性率と患者予後の相関を示す図である。

SEQUENCE LISTING

```
<110> DNAVEC RESEARCH INC.
<120> Method for suppressing tumor growth
\langle 130 \rangle D3-X0311
\langle 160 \rangle 30
<170> PatentIn version 3.1
< 2 1 0 > 1
<211> 2797
<212> DNA
<213> Homo sapiens
<220>
<221> CDS
      (839).. (1471)
< 2 2 2 >
<223>
< 4 0 0 > 1
acgcgcgccc tgcggagccc gcccaactcc ggcgagccgg gcctgcgcct actcctcctc
                                                                        6.0
                                                                         1 2 0
ctcctctccc ggcggcggct gcggcggagg cgccgactcg gccttgcgcc cgccctcagg
cccgcgcggg cggcgcagcg aggccccggg cggcgggtgg tggctgccag gcggctcggc
                                                                         180
                                                                         2 4 0
cgcgggcgct gcccggcccc ggcgagcgga gggcggagcg cggcgccgga gccgagggcg
cgccgcggag ggggtgctgg gccgcgctgt gcccggccgg gcggcggctg caagaggagg
                                                                         3 0 0
                                                                         360
ccggaggcga gcgcggggcc ggcggtgggc gcgcagggcg gctcgcagct cgcagccggg
gccgggccag gcgttcaggc aggtgatcgg tgtggcggcg gcggcggcgg cggccccaga
                                                                         4 2 0
ctccctccgg agttcttctt ggggctgatg tccgcaaata tgcagaatta ccggccgggt
                                                                         480
cgctcctgaa gccagcgcgg ggagcgagcg cggcggcggc cagcaccggg aacgcaccga
                                                                         5 4 0
                                                                         600
ggaagaagcc cagcccccgc cctccgcccc ttccgtcccc accccctacc cggcggccca
ggaggeteec eggetgegge gegeacteec tgttteteet eeteetgget ggegetgeet
                                                                         660
                                                                         7 2 0
gcctctccgc actcactgct cgccgggcgc cgtccgccag ctccgtgctc cccgcgccac
                                                                         780
cctcctccgg gccgcgctcc ctaagggatg gtactgaatt tcgccgccac aggagaccgg
```

ctggagcgcc cgcc	ccgcgc ctcgcct	tctc ctccgagcag	ccagcgcctc gggacgcg	8 3 8
			tgc gga tac ctc gcc Cys Gly Tyr Leu Ala 15	8 8 6
			gag gtg atc gag agg Glu Val IIe Glu Arg 30	9 3 4
	Gln Ile His S		ctc cag cga ctc ctg Leu Gln Arg Leu Leu 45	982
			gac acc agc ctg aga Asp Thr Ser Leu Arg 60	1 0 3 0
			gag aag cgg ccc ctg Glu Lys Arg Pro Leu 80	1 0 7 8
			gtc ccc gct gtc tgc Val Pro Ala Val Cys 95	1 1 2 6
			agt cag gtc gac ccc Ser Gln Val Asp Pro 110	1 1 7 4
	Phe Leu Ile 1		gtg gag gtg aaa cgc Val Glu Val Lys Arg 125	1 2 2 2
			tgc cag ccc tcc cgc Cys Gln Pro Ser Arg 140	1 2 7 0
			gaa tac gtc agg aag Glu Tyr Val Arg Lys 160	1 3 1 8
			gag gag cat ttg gag Glu Glu His Leu Glu 175	1 3 6 6
			tat cgg gaa gag gac Tyr Arg Glu Glu Asp 190	1 4 1 4

acg gga agg Thr Gly Arg 195	Pro Arg G		aaa aaa cgg Lys Lys Arg	aaa aga aaa agg tta Lys Arg Lys Arg Leu 205	1 4 6 2
aaa ccc acc Lys Pro Thr 210		a ggtgaggat	g agccgcagc	c ctttcctggg	1511
acatggatgt	acatggcgtg	t t a c a t t c c t	gaacctacta	t g t a c g g t g c t t t a t t g c c a	1571
gtgtgcggtc	tttgttctcc	tccgtgaaaa	actgtgtccg	agaacactcg ggagaacaaa	1631
gagacagtgc	acatttgttt	aatgtgacat	c a a a g c a a g t	attgtagcac tcggtgaagc	1691
agtaagaagc	ttccttgtca	a a a a g a g a g a	g a g a g a g a g a	gagagagaaa acaaaaccac	1751
a a a t g a c a a a	aacaaaacgg	a c t c a c a a a a	atatetaaae	t c g a t g a g a t g g a g g g t c g c	1811
cccgtgggat	ggaagtgcag	aggtctcagc	agactggatt	tctgtccggg tggtcacagg	1871
tgctttttg	ccgaggatgc	a g a g c c t g c t	ttgggaacga	ctccagaggg gtgctggtgg	1931
gctctgcagg	gcccgcagga	a g c a g g a a t g	tcttggaaac	c g c c a c g c g a a c t t t a g a a a	1991
c c a c a c c t c c	tcgctgtagt	atttaagccc	a t a c a g a a a c	cttcctgaga gccttaagtg	2 0 5 1
gttttttt	ttgtttttgt	tttgttttt	tttttttgt	ttttttttt ttttttt	2 1 1 1
t t t a c a c c a t	aaagtgatta	t t a a g c t t c c	tttactctt	tggctagctt tttttttt	2 1 7 1
tttttttt	ttttttta	attatctctt	ggatgacatt	tacaccgata acacacaggc	2 2 3 1
tgctgtaact	gtcaggacag	tgcgacggta	ttttcctag	caagatgcaa actaatgaga	2 2 9 1
tgtattaaaa	taaacatggt	a t a c c t a c c t	atgcatcatt	tcctaaatgt ttctggcttt	2 3 5 1
gtgtttctcc	c t t a c c c t g c	tttatttgtt	a a t t t a a g c c	attttgaaag aactatgcgt	2 4 1 1
c a a c c a a t c g	tacgccgtcc	c t g c g g c a c c	tgccccagag	cccgtttgtg gctgagtgac	2 4 7 1
aacttgttcc	ccgcagtgca	cacctagaat	gctgtgttcc	cacgcggcac gtgagatgca	2531
ttgccgcttc	tgtctgtgtt	gttggtgtgc	cctggtgccg	tggtggcggt cactccctct	2591
gctgccagtg	tttggacaga	acccaaattc	tttattttg	gtaagatatt gtgctttacc	2651
tgtattaaca	gaaatgtgtg	tgtgtggttt	gttttttgt	aaaggtgaag tttgtatgtt	2711
tacctaatat	tacctgtttt	gtatacctga	gagcctgcta	t g t t c t t c t t t t g t t g a t c c	2771

<210> 2 <211> 211

 $\langle 2 1 2 \rangle$ PRT

<213> Homo sapiens

< 4 0 0 > 2

Met Arg Thr Leu Ala Cys Leu Leu Leu Gly Cys Gly Tyr Leu Ala 1 5 15

His Val Leu Ala Glu Glu Ala Glu Ile Pro Arg Glu Val Ile Glu Arg 20 25 30

Leu Ala Arg Ser Gln Ile His Ser Ile Arg Asp Leu Gln Arg Leu Leu 35 40 45

Glu Ile Asp Ser Val Gly Ser Glu Asp Ser Leu Asp Thr Ser Leu Arg 50 55

Ala His Gly Val His Ala Thr Lys His Val Pro Glu Lys Arg Pro Leu 65 70 75 80

Pro Ile Arg Arg Lys Arg Ser Ile Glu Glu Ala Val Pro Ala Val Cys 85 90 95

Lys Thr Arg Thr Val Ile Tyr Glu Ile Pro Arg Ser Gln Val Asp Pro 100 105

Thr Ser Ala Asn Phe Leu IIe Trp Pro Pro Cys Val Glu Val Lys Arg 115 120 125

Cys Thr Gly Cys Cys Asn Thr Ser Ser Val Lys Cys Gln Pro Ser Arg 130 135

Val His His Arg Ser Val Lys Val Ala Lys Val Glu Tyr Val Arg Lys 145 150 155 160

Lys Pro Lys Leu Lys Glu Val Gln Val Arg Leu Glu Glu His Leu Glu 165 170

Cys Ala Cys Ala Thr Thr Ser Leu Asn Pro Asp Tyr Arg Glu Glu Asp 180 185 190

Thr Gly Arg Pro Arg Glu Ser Gly Lys Lys Arg Lys Arg Lys Arg Leu 195 200 205

Lys Pro Thr 210

```
<211> 2740
< 2 1 2 > DNA
<213> Homo sapiens
< 2 2 0 >
\langle 221 \rangle CDS
\langle 2 2 2 \rangle (839).. (1426)
< 2 2 3 >
< 4 0 0 > 3
                                                                         6.0
acgcgcgccc tgcggagccc gcccaactcc ggcgagccgg gcctgcgcct actcctcctc
ctcctctccc ggcggcggct gcggcggagg cgccgactcg gccttgcgcc cgccctcagg
                                                                         1 2 0
                                                                         180
cccgcgcggg cggcgcagcg aggccccggg cggcgggtgg tggctgccag gcggctcggc
cgcgggcgct gcccggcccc ggcgagcgga gggcggagcg cggcgccgga gccgagggcg
                                                                         2 4 0
cgccgcggag ggggtgctgg gccgcgctgt gcccggccgg gcggcggctg caagaggagg
                                                                         3 0 0
ccggaggcga gcgcggggcc ggcggtgggc gcgcaggcg gctcgcagct cgcagccggg
                                                                         360
                                                                         4 2 0
gccgggccag gcgttcaggc aggtgatcgg tgtggcggcg gcggcggcgg cggccccaga
ctccctccgg agttcttctt ggggctgatg tccgcaaata tgcagaatta ccggccgggt
                                                                         480
                                                                         5 4 0
cgctcctgaa gccagcgcgg ggagcgagcg cggcggcggc cagcaccggg aacgcaccga
ggaagaagcc cagcccccgc cctccgcccc ttccgtcccc accccctacc cggcggccca
                                                                         600
                                                                         6 6 0
ggaggeteec eggetgegge gegeacteec tgttteteet eeteetgget ggegetgeet
                                                                         720
gcctctccgc actcactgct cgccgggcgc cgtccgccag ctccgtgctc cccgcgccac
cctcctccgg gccgcgctcc ctaagggatg gtactgaatt tcgccgccac aggagaccgg
                                                                         780
                                                                         838
ctggagcgcc cgccccgcgc ctcgcctctc ctccgagcag ccagcgcctc gggacgcg
atg agg acc ttg gct tgc ctg ctc ctc ggc tgc gga tac ctc gcc
                                                                         886
Met Arg Thr Leu Ala Cys Leu Leu Leu Gly Cys Gly Tyr Leu Ala
1
                 5
                                      1 0
                                                           15
cat git cig gcc gag gaa gcc gag atc ccc cgc gag gig atc gag agg
                                                                         934
His Val Leu Ala Glu Glu Ala Glu Ile Pro Arg Glu Val Ile Glu Arg
            2 0
                                  25
                                                       3.0
                                                                         982
ctg gcc cgc agt cag atc cac agc atc cgg gac ctc cag cga ctc ctg
```

< 2 1 0 > 3

L	е	u	1	4 1	a		A 3 !		5	S	е	r	(; l	n		I	l	5	Н	i	S		S 4		Ī	I	l	е		A	r	g	A	s s	p		L	e u	l		1 5			A	r	g	J	L	e t	1	L	е	u						
g G					e															S		r																	s ţ																			1	0 3	3 0
g A 6	l																	1																F		0																L		u				1	0 7	8
c P]		S																	ŀ																1		a I								1	1 2	2 6
a L												r															I		е																	a	l											1	1 7	4
a T								la	ì	a A														T		0															G		u															1	2 2	2 2
t C			,	Γh																T		r																	y s	,																		1	2 7	. 0
g V l	a	l								c A								a	l															I		l																L		S				1	3 1	. 8
a L]	٦ }																	A		g																L		1							1	3 6	5 6
t C										A		a															A		n																	l	u											1	4 1	4
a T								a l		a A				t g	a	g	g	a	t §	g a	g		С	С	g (C 2	a g	С	С	С	t		t 1	t (: С	t	g	g	g a	a c		a	t	g	g	a	t :	g	t :	a (2							1	4 6	5 6
a	t	g	g	C &	; t	g	t	t	a	. С	a	t	t	C (t	g	a	i	a (C	t	a	С	t	a 1	t e	ĵ	t	a	С	g	g	t §	g (: t	t		t	a t	t	g	С	С	a	g	t	į	g	t a	g (C &	g	t	С	t	t		1	5 2	2 6
t	g	t	t	c t	. c	С	t	С	C	g	t	g	a	a 2	a	a	С		t 8	; t	g	t	С	C	g	a 8	ij	a	a	С	a	С	t (C 8	g	g		a	g a	a a	. C	a	a	a	g	a	į	g	a (C 6	1 8	t	g	С	a	С		1	5 8	8 6
a	t	t	t :	g t	t	t	a	a	t	g	t	g	a ·	2 2	t	С	a		a a	l g	С	a	a	g	t a	a t	ţ	t	g	t	a	g	c a	A (t	C		g	g (g	a	a	g	С	a	g		t :	a	a {	3 2	ıa	g	С	t	t		1	6 4	: 6
С	С	t	t	g t	С	a	a	a	a	a	g	a	g	9 8	a	g	a		g 7	g	a	g	a	g	a į	g 2	ì	g	a	g	a	g	a a	1 6	a	С		a	a a	a	C	С	a	С	a	a	i	a	t a	g a	1 (a	a	a	a	a		1	7 (6

c a a a a c g g a c	tcacaaaaat	atctaaactc	gatgagatgg	aggg t c g c c c	cgtgggatgg	1766
aagtgcagag	gtctcagcag	actggatttc	tgtccgggtg	gtcacaggtg	ctttttgcc	1826
gaggatgcag	a g c c t g c t t t	g g g a a c g a c t	c c a g a g g g g t	gctggtgggc	tctgcagggc	1886
c c g c a g g a a g	c a g g a a t g t c	t t g g a a a c c g	c c a c g c g a a c	tttagaaacc	acacctcctc	1946
gctgtagtat	ttaagcccat	a c a g a a a c c t	tcctgagagc	cttaagtggt	ttttttttt	2006
gttttgttt	tgtttttt	tttttgttt	tttttttt	tttttttt	tacaccataa	2066
agtgattatt	a a g c t t c c t t	ttactctttg	gctagctttt	tttttttt	ttttttttt	2 1 2 6
ttttttaat	tatctcttgg	atgacattta	c a c c g a t a a c	a c a c a g g c t g	ctgtaactgt	2 1 8 6
c a g g a c a g t g	c g a c g g t a t t	t t t c c t a g c a	agatgcaaac	taatgagatg	tattaaaata	2 2 4 6
aacatggtat	acctacctat	gcatcatttc	c t a a a t g t t t	ctggctttgt	gtttctccct	2 3 0 6
taccctgctt	tatttgttaa	tttaagccat	tttgaaagaa	ctatgcgtca	a c c a a t c g t a	2 3 6 6
cgccgtccct	g c g g c a c c t g	c c c c a g a g c c	cgtttgtggc	t g a g t g a c a a	cttgttcccc	2 4 2 6
gcagtgcaca	c c t a g a a t g c	t g t g t t c c c a	c g c g g c a c g t	g a g a t g c a t t	gccgcttctg	2 4 8 6
tctgtgttgt	t g g t g t g c c c	tggtgccgtg	gtggcggtca	ctccctctgc	t g c c a g t g t t	2546
t g g a c a g a a c	c c a a a t t c t t	tattttggt	aagatattgt	gctttacctg	t a t t a a c a g a	2606
aatgtgtgtg	tgtggtttgt	tttttgtaa	a g g t g a a g t t	tgtatgttta	c c t a a t a t t a	2666
cctgttttgt	a t a c c t g a g a	gcctgctatg	ttcttcttt	g t t g a t c c a a	a a t t a a a a a a	2726
a a a a t a c c a c	саас					2740

< 2 1 0 > 4

<211> 196

< 2 1 2 > PRT

<213> Homo sapiens

< 4 0 0 > 4

Met Arg Thr Leu Ala Cys Leu Leu Leu Gly Cys Gly Tyr Leu Ala 1 5 15

His Val Leu Ala Glu Glu Ala Glu Ile Pro Arg Glu Val Ile Glu Arg 20 25 30

```
35
                            4 0
Glu Ile Asp Ser Val Gly Ser Glu Asp Ser Leu Asp Thr Ser Leu Arg
    5 0
                         55
                                             6 0
Ala His Gly Val His Ala Thr Lys His Val Pro Glu Lys Arg Pro Leu
                    7.0
                                        7.5
Pro Ile Arg Arg Lys Arg Ser Ile Glu Glu Ala Val Pro Ala Val Cys
                                     90
                85
                                                          95
Lys Thr Arg Thr Val Ile Tyr Glu Ile Pro Arg Ser Gln Val Asp Pro
            100
                                105
Thr Ser Ala Asn Phe Leu Ile Trp Pro Pro Cys Val Glu Val Lys Arg
       1 1 5
                            1 2 0
                                     1 2 5
Cys Thr Gly Cys Cys Asn Thr Ser Ser Val Lys Cys Gln Pro Ser Arg
    130
             1 3 5
Val His His Arg Ser Val Lys Val Ala Lys Val Glu Tyr Val Arg Lys
1 4 5
                    150
                                         155
Lys Pro Lys Leu Lys Glu Val Gln Val Arg Leu Glu Glu His Leu Glu
                165
                                    170
Cys Ala Cys Ala Thr Thr Ser Leu Asn Pro Asp Tyr Arg Glu Glu Asp
            180
                                185
Thr Asp Val Arg
       195
<210> 5
<211> 6633
<212> DNA
<213> Homo sapiens
< 2 2 0 >
<221> CDS
\langle 2 2 2 \rangle (3 9 5) . . (3 6 6 1)
< 2 2 3 >
< 4 0 0 > 5
ttctccccgc cccccagttg ttgtcgaagt ctgggggttg ggactggacc ccctgattgc
                                                                       6 0
gtaagagcaa aaagcgaagg cgcaatctgg acactgggag attcggagcg cagggagttt
                                                                       1 2 0
gagagaaact tttattttga agagaccaag gttgaggggg ggcttatttc ctgacagcta
                                                                       180
```

Leu Ala Arg Ser Gln Ile His Ser Ile Arg Asp Leu Gln Arg Leu Leu

ttta	ctta	aga {	gcaaa	atgai	tt a g	ttt	aga	agga	atgg:	acta	taacat	tgaa	t c a a t	t a c a a	2 4 0
a a c g	Cgg	ttt	ttgas	3 C C C 3	at ta	ctg	tgg	a gci	t a c a :	ggga	gagaaa	cagg :	aggag	actgc	3 0 0
aaga	ıgat (cat 1	ttggg	g a a g g	g C C g	tgg	сас	gcto	cttt	actc	catgtg	tggg :	a c a t t	cattg	3 6 0
C g g 3	ı a t a a	a c a i	t c g g a	1 g g a {	gaag	ttt	сссая	g ag(gg act ly Thr :				4 1 5
											agc ct Ser Let 20				4 6 3
											aat ga Asn Gl 35				5 1 1
											ggg gaa Gly Gl				5 5 9
											tcc ga Ser Ası				6 0 7
											acg gt Thr Va				655
											act tg Thr Cy 10	s Tyr			703
											agg car Arg Hi: 115				751
											cta gg: Leu Gl				7 9 9
											att at				8 4 7
											aac ag Asn Se				895

	cct Pro															9 4 3	
	g g g G l y 185															9 9 1	
	atc Ile															1 0 3 9	
	gaa Glu															1 0 8 7	
	g t c V a l															1 1 3 5	
	t a c Tyr															1 1 8 3	
	a a a L y s 2 6 5															1 2 3 1	
	acg Thr														g c t A l a 2 9 5	1 2 7 9	
	agg Arg															1 3 2 7	
	ggt Gly															1 3 7 5	
Asn	ctg Leu	H i s 3 3 0	Glu	V a l	Lys	His	Phe 335	Val	Val	Glu	V a l	Arg 340	Ala	Tyr	Pro	1 4 2 3	
	ссс Рго 345															1 4 7 1	
c t c	a c t	gag	a t c	асс	a c t	gat	gtg	gaa	aag	a t t	c a g	gaa	a t a	agg	t a t	1519	

L e u 3 6 0	Thr	Glu	I I e	Thr	Thr 365	Asp	Val	Glu	Lys	1 1 e 3 7 0	Gln	Glu	lle	Arg	T y r 3 7 5	
								g c t A l a								1567
								g a t A s p 4 0 0								1 6 1 5
								t c c S e r								1 6 6 3
								acg Thr								1711
								atg Met								1759
								att Ile								1807
								g a c A s p 4 8 0								1855
								a c c T h r								1 9 0 3
								cga Arg								1951
								g c t A l a								1999
								g t c V a l								2 0 4 7
								a g g A r g 5 6 0								2 0 9 5

	gga Gly															2 1 4 3
	a g a A r g 5 8 5															2 1 9 1
	tct Ser															2 2 3 9
	сgg Arg															2 2 8 7
	g c c A l a															2 3 3 5
	a c t Thr															2 3 8 3
	a c c T h r 6 6 5															2 4 3 1
	g a t A s p															2 4 7 9
	c a c H i s															2 5 2 7
	g c t A l a															2 5 7 5
	ggt Gly															2 6 2 3
	a t g M e t 7 4 5															2 6 7 1
t c a	$c \; t \; c$	t a t	g a t	c g t	сса	gcc	$t\ c\ a$	t a t	a a g	a a g	a a a	t c t	a t g	t t a	gac	2719

Ser 760	Leu	Tyr	Asp	Arg	Pro 765	Ala	Ser	Tyr	L y s	L y s 7 7 0	L y s	Ser	Met	Leu	A s p 7 7 5	
				a a c A s n 7 8 0												2 7 6 7
				t t g L e u												2815
				a a a L y s												2863
				c a a G l n												2 9 1 1
				a t g M e t												2 9 5 9
				a a g L y s 8 6 0												3 0 0 7
				agt Ser												3 0 5 5
				ggt Gly												3 1 0 3
				aag Lys												3 1 5 1
				g a a G l u												3 1 9 9
				a g a A r g 9 4 0												3 2 4 7
				gga Gly												3 2 9 5

	u Lys Ser Asp		gct gtg gca cgc atg cgt gtg gac Ala Val Ala Arg Met Arg Val Asp 980	3 3 4 3
	n Ala Tyr Ile		acc tac aaa aac gag gaa gac aag Thr Tyr Lys Asn Glu Glu Asp Lys 995	3 3 9 1
		Gly Leu	g gat gag cag aga ctg agc gct u Asp Glu Gln Arg Leu Ser Ala 1010	3 4 3 6
		Pro Leu	g cct gac att gac cct gtc cct u Pro Asp Ile Asp Pro Val Pro 1025	3 4 8 1
		Lys Arg	g aac aga cac agc tcg cag acc g Asn Arg His Ser Ser Gln Thr l040	3 5 2 6
		Glu Thr	g ggt tcc agc agt tcc acc ttc r Gly Ser Ser Ser Thr Phe 1055	3 5 7 1
Ile Lys Ai	rg Glu Asp Glu 106	Thr Ile 5	t gaa gac atc gac atg atg gac e Glu Asp Ile Asp Met Met Asp 1070	3 6 1 6
Asp Ile G1	108	Ser Asp 0	p Leu Val Glu Asp Ser Phe Leu 1085	3 6 6 1
			ttctggggcc acctctggat cccgttcaga aggaggactt ggttgatgtt taaagagaag	3 7 2 1 3 7 8 1
			aaatatgaat gaatgggata ttttgaaatg	3 8 4 1
aactttgtca	gtgttgcctc tc	gcaatgcc	tcagtagcat ctcagtggtg tgtgaagttt	3 9 0 1
ggagatagat	ggataaggga at	a a t a g g c c	acagaaggtg aactttgtgc ttcaaggaca	3 9 6 1
ttggtgagag	t c c a a c a g a c a c	aatttata	ctgcgacaga acttcagcat tgtaattatg	4 0 2 1
taaataactc	taaccaaggc tg	tgtttaga	ttgtattaac tatcttcttt ggacttctga	4 0 8 1
			ctcttgaaac ctgatgtcag ctgctgttga	4 1 4 1
acttttaaa	gaagtgcatg aa	aaaccatt	tttgaacctt aaaaggtact ggtactatag	4 2 0 1

cattttgcta	tcttttag	t g t t a a g a g a	t a a a g a a t a a	t a a t t a a c c a	accttgttta	4 2 6 1
a t a g a t t t g g	gtcatttaga	agcctgacaa	c t c a t t t t c a	tattgtaatc	tatgtttata	4 3 2 1
a t a c t a c t a c	tgttatcagt	aatgctaaat	gtgtaataat	gtaacatgat	t t c c c t c c a g	4 3 8 1
agaaagcaca	a t t t a a a a c a	a t c c t t a c t a	agtaggtgat	g a g t t t g a c a	gtttttgaca	4 4 4 1
tttatattaa	ataacatgtt	tctctataaa	gtatggtaat	agctttagtg	aattaaattt	4501
agttgagcat	agagaacaaa	gtaaaagtag	tgttgtccag	gaagtcagaa	ttttaactg	4561
tactgaatag	g t t c c c c a a t	ccatcgtatt	aaaaaacaat	t a a c t g c c c t	ctgaaataat	4621
gggattagaa	асааасаааа	c t c t t a a g t c	c t a a a a g t t c	tcaatgtaga	ggcataaacc	4681
tgtgctgaac	ataacttctc	atgtatatta	c c c a a t g g a a	aatataatga	t c a g c a a a a a	4741
gactggattt	g c a g a a g t t t	tttttttt	t c t t c a t g c c	t g a t g a a a g c	t t t g g c a a c c	4801
c c a a t a t a t g	tatttttga	a t c t a t g a a c	c t g a a a a g g g	tcagaaggat	gcccagacat	4861
cagcctcctt	c t t t c a c c c c	t t a c c c c a a a	gagaaagagt	t t g a a a c t c g	a g a c c a t a a a	4 9 2 1
gatattctt	agtggaggct	ggatgtgcat	tagcctggat	cctcagttct	caaatgtgtg	4981
tggcagccag	gatgactaga	tcctgggttt	c c a t c c t t g a	gattctgaag	tatgaagtct	5 0 4 1
g a g g g a a a c c	agagtctgta	ttttctaaa	ctccctggct	gttctgatcg	gccagttttc	5 1 0 1
ggaaacactg	acttaggttt	caggaagttg	ccatgggaaa	c a a a t a a t t t	gaactttgga	5 1 6 1
a c a g g g t t g g	a a t t c a a c c a	C g C a g g a a g C	c t a c t a t t t a	aatccttggc	ttcaggttag	5 2 2 1
t g a c a t t t a a	tgccatctag	c t a g c a a t t g	c g a c c t t a a t	t t a a c t t t c c	a g t c t t a g c t	5 2 8 1
gaggctgaga	aagctaaagt	ttggttttga	c a g g t t t t c c	a a a a g t a a a g	atgctacttc	5 3 4 1
ccactgtatg	ggggagattg	a a c t t t c c c c	gtctcccgtc	ttctgcctcc	cactccatac	5 4 0 1
c c c g c c a a g g	aaaggcatgt	a c a a a a a t t a	t g c a a t t c a g	t g t t c c a a g t	ctctgtgtaa	5 4 6 1
c c a g c t c a g t	gttttggtgg	a a a a a a c a t t	ttaagtttta	ctgataattt	gaggttagat	5 5 2 1
gggaggatga	attgtcacat	c t a t c c a c a c	t g t c a a a c a g	gttggtgtgg	gttcattggc	5581
attctttgca	atactgctta	attgctgata	ccatatgaat	gaaacatggg	ctgtgattac	5 6 4 1
t g c a a t c a c t	gtgctatcgg	c a g a t g a t g c	tttggaagat	gcagaagcaa	taataaagta	5 7 0 1

cttgactacc	tactggtgta	atctcaatgc	aagccccaac	tttcttatcc	aacttttca	5 7 6 1
tagtaagtgc	gaagactgag	ccagattggc	c a a t t a a a a a	c g a a a a c c t g	actaggttct	5 8 2 1
gtagagccaa	ttagacttga	aatacgtttg	tgtttctaga	atcacagctc	aagcattctg	5881
tttatcgctc	actctccctt	gtacagcctt	atttgttgg	tgctttgcat	tttgatattg	5 9 4 1
c t g t g a g c c t	t g c a t g a c a t	catgaggccg	g a t g a a a c t t	ctcagtccag	cagtttccag	6001
t c c t a a c a a a	t g c t c c c a c c	tgaatttgta	tatgactgca	tttgtgggtg	tgtgtgtgtt	6061
t t c a g c a a a t	t c c a g a t t t g	tttccttttg	gcctcctgca	aagtctccag	a a g a a a a t t t	6 1 2 1
g c c a a t c t t t	c c t a c t t t c t	attttatga	t g a c a a t c a a	agccggcctg	a g a a a c a c t a	6181
ttgtgactt	t t t a a a c g a t	tagtgatgtc	c t t a a a a t g t	g g t c t g c c a a	t c t g t a c a a a	6 2 4 1
atggtcctat	tttgtgaag	a g g g a c a t a a	gataaaatga	t g t t a t a c a t	c a a t a t g t a t	6 3 0 1
atatgtattt	c t a t a t a g a c	ttggagaata	c t g c c a a a a c	a t t t a t g a c a	a g c t g t a t c a	6 3 6 1
ctgccttcgt	ttatatttt	ttaactgtga	t a a t c c c c a c	a g g c a c a t t a	actgttgcac	6 4 2 1
tttgaatgt	c c a a a a t t t a	tatttagaa	a t a a t a a a a a	gaaagatact	tacatgttcc	6 4 8 1
c a a a a c a a t g	gtgtggtgaa	t g t g t g a g a a	a a a c t a a c t t	gatagggtct	a c c a a t a c a a	6541
aatgtattac	gaatgcccct	gttcatgttt	ttgttttaaa	acgtgtaaat	gaagatcttt	6 6 0 1
atatttcaat	aaatgatata	taatttaaag	t t			6 6 3 3

<210> 6

<211> 1089

< 2 1 2 > PRT

<213> Homo sapiens

< 4 0 0 > 6

Met Gly Thr Ser His Pro Ala Phe Leu Val Leu Gly Cys Leu Leu Thr 1 5 10

Gly Leu Ser Leu Ile Leu Cys Gln Leu Ser Leu Pro Ser Ile Leu Pro 20 25

Asn Glu Asn Glu Lys Val Val Gln Leu Asn Ser Ser Phe Ser Leu Arg 35 40 45

Cys Phe Gly Glu Ser Glu Val Ser Trp Gln Tyr Pro Met Ser Glu Glu

3 1 5

3 2 0

305

3 1 0

P h e	Ser	Gln	Leu	G I u 3 2 5	Ala	V a l	Asn	Leu	His 330	Glu	V a l	Lys	His	Phe 335	V a l
V a l	Glu	V a l	Arg 340	Ala	Tyr	Pro	Pro	Pro 345	Arg	Ile	Ser	Trp	L e u 3 5 0	Lys	Asn
Asn	Leu	Thr 355	Leu	I I e	Glu	Asn	L e u 3 6 0	Thr	Glu	I I e	Thr	Thr 365	Asp	V a l	Glu
Lys	I 1 e 3 7 0	Gln	Glu	Ile	Arg	Tyr 375	Arg	Ser	Lys	Leu	L y s 3 8 0	Leu	Ile	Arg	Ala
L y s 3 8 5	Glu	Glu	Asp	Ser	G 1 y 3 9 0	His	Туr	Thr	I I e	V a l 3 9 5	Ala	Gln	Asn	Glu	A s p 4 0 0
Ala	V a l	Lys	Ser	Tyr 405	Thr	P h e	Glu	Leu	L e u 4 1 0	Thr	Gln	V a l	Pro	Ser 415	Ser
I 1 e	Leu	Asp	L e u 4 2 0	V a l	Asp	Asp	His	His 425	G 1 y	Ser	Thr	G 1 y	G 1 y 4 3 0	Gln	Thr
V a l	Arg	C y s 4 3 5	Thr	Ala	Glu	Gly	T h r 4 4 0	Pro	Leu	Pro	Asp	I 1 e 4 4 5	Glu	Trp	Met
I 1 e	C y s 4 5 0	Lys	Asp	I 1 e	Lys	L y s 4 5 5	Суѕ	Asn	Asn	Glu	Thr 460	Ser	Trp	Thr	I 1 e
L e u 4 6 5	Ala	Asn	Asn	V a l	Ser 470	Asn	Ile	I I e	Thr	G l u 4 7 5	Ile	His	Ser	Arg	A s p 4 8 0
Arg	Ser	Thr	V a 1	G I u 4 8 5	Gly	Arg	V a l	Thr	P h e 4 9 0	Ala	Lys	V a l	Glu	G I u 4 9 5	Thr
I 1 e	Ala	Val	Arg 500	Суѕ	Leu	Ala	Lys	A s n 5 0 5	Leu	Leu	G l y	Ala	G l u 5 l 0	Asn	Arg
Glu	Leu	L y s 5 1 5	Leu	Val	Ala	Pro	Thr 520	Leu	Arg	Ser	Glu	L e u 5 2 5	Thr	Val	Ala
Ala	A 1 a 5 3 0	V a l	Leu	V a l	Leu	L e u 5 3 5	V a l	I 1 e	V a l	I 1 e	I 1 e 5 4 0	Ser	Leu	I 1 e	V a l
L e u 5 4 5	V a l	V a l	Ile	Trp	L y s 5 5 0	Gln	Lys	Pro	Arg	Tyr 555	Glu	Ile	Arg	Trp	Arg 560
V a l	I I e	Glu	Ser	II e 5 6 5	Ser	Pro	Asp	G 1 y	His 570	Glu	Tyr	Ile	Tyr	V a l 5 7 5	Asp
Pro	Met	Gln	L e u 5 8 0	Pro	Tyr	Asp	Ser	Arg 585	Trp	Glu	Phe	Pro	Arg 590	Asp	Gly

L e u	V a l	L e u 5 9 5	Gly	Arg	V a l	Leu	G 1 y 6 0 0	Ser	Gly	Ala	P h e	G 1 y 6 0 5	Lys	V a l	V a 1
Glu	G l y 6 l 0	Thr	Ala	Tyr	Gly	L e u 6 1 5	Ser	Arg	Ser	Gln	Pro 620	V a l	Met	Lys	V a l
A 1 a 6 2 5	V a l	Lys	Met	Leu	L y s 6 3 0	Pro	Thr	Ala	Arg	Ser 635	Ser	Glu	Lys	Gln	A 1 a 6 4 0
Leu	Met	Ser	Glu	L e u 6 4 5	Lys	I 1 e	Met	Thr	His 650	Leu	Gly	Pro	His	L e u 6 5 5	Asn
II e	V a l	Asn	L e u 6 6 0	Leu	G 1 y	Ala	Суѕ	Thr 665	Lys	Ser	Gly	Pro	I 1 e 6 7 0	Tyr	I 1 e
I I e	Thr	G 1 u 6 7 5	Tyr	Суѕ	Phe	Tyr	G 1 y 6 8 0	Asp	Leu	V a l	Asn	T y r 6 8 5	Leu	His	Lys
Asn	Arg 690	Asp	Ser	P h e	Leu	Ser 695	His	His	Pro	Glu	L y s 7 0 0	Pro	L y s	Lys	Glu
L e u 7 0 5	Asp	I l e	P h e	G 1 y	L e u 7 1 0	Asn	Pro	Ala	Asp	G 1 u 7 1 5	Ser	Thr	Arg	Ser	T y r 7 2 0
Val	I I e	Leu	Ser	Phe 725	Glu	Asn	Asn	Gly	Asp 730	Tyr	Met	Asp	Met	Lys 735	Gln
Ala											Arg				S e r
Lys	Tyr	Ser 755	Asp	I I e	Gln	Arg	S e r 7 6 0	Leu	Tyr	Asp	Arg	Pro 765	Ala	Ser	Tyr
Lys	L y s 7 7 0	Lys	Ser	Met	Leu	Asp 775	Ser	Glu	Val	Lys	A s n 7 8 0	Leu	Leu	Ser	Asp
Asp 785	Asn	Ser	Glu	Gly	L e u 7 9 0	Thr	Leu	Leu	Asp	L e u 7 9 5	Leu	Ser	P h e	Thr	T y r 8 0 0
Gln	V a l	Ala	Arg	G 1 y 8 0 5	Met	Glu	P h e	Leu	A 1 a 8 1 0	Ser	Lys	Asn	Суѕ	V a l 8 1 5	His
Arg	Asp	Leu	A 1 a 8 2 0	Ala	Arg	Asn	V a l	L e u 8 2 5	Leu	Ala	Gln	Gly	L y s 8 3 0	I I e	V a l
Lys	Ile	C y s 8 3 5	Asp	P h e	G 1 y	Leu	A 1 a 8 4 0	Arg	Asp	I 1 e	Met	H i s 8 4 5	Asp	Ser	Asn
Tyr	V a l	Ser	Lys	Gly	Ser	Thr	P h e	L e u	Pro	V a l	Lys	Trp	Met	Ala	Pro

Glu Ser Ile Phe Asp Asn Leu Tyr Thr Thr Leu Ser Asp Val Trp Ser 865 870 875

Tyr Gly Ile Leu Leu Trp Glu Ile Phe Ser Leu Gly Gly Thr Pro Tyr 885 890 895

Pro Gly Met Met Val Asp Ser Thr Phe Tyr Asn Lys Ile Lys Ser Gly 900 905 910

Tyr Arg Met Ala Lys Pro Asp His Ala Thr Ser Glu Val Tyr Glu Ile 915 920 925

Met Val Lys Cys Trp Asn Ser Glu Pro Glu Lys Arg Pro Ser Phe Tyr 930 935 940

His Leu Ser Glu Ile Val Glu Asn Leu Leu Pro Gly Gln Tyr Lys Lys 945 950 955 960

Ser Tyr Glu Lys Ile His Leu Asp Phe Leu Lys Ser Asp His Pro Ala 965 970 975

Val Ala Arg Met Arg Val Asp Ser Asp Asn Ala Tyr Ile Gly Val Thr 980 985 990

Tyr Lys Asn Glu Glu Asp Lys Leu Lys Asp Trp Glu Gly Gly Leu Asp 995 1000 1005

Glu Gln Arg Leu Ser Ala Asp Ser Gly Tyr Ile Ile Pro Leu Pro 1010 1020

Asp Ile Asp Pro Val Pro Glu Glu Glu Asp Leu Gly Lys Arg Asn 1025 1030 1035

Arg His Ser Ser Gln Thr Ser Glu Glu Ser Ala Ile Glu Thr Gly 1040 1050

Ser Ser Ser Thr Phe IIe Lys Arg Glu Asp Glu Thr IIe Glu 1055

Asp Ile Asp Met Met Asp Asp Ile Gly Ile Asp Ser Ser Asp Leu 1070 1080

Val Glu Asp Ser Phe Leu 1085

```
< 2 1 2 >
       DNA
       Artificial
<213>
< 2 2 0 >
< 2 2 3 >
      a human soluble PDGFR-alpha cDNA
<220>
<221> CDS
      (1)...(1596)
< 2 2 2 >
< 2 2 3 >
<400> 7
atg ggg act tcc cat ccg gcg ttc ctg gtc tta ggc tgt ctt ctc aca
                                                                          4.8
Met Gly Thr Ser His Pro Ala Phe Leu Val Leu Gly Cys Leu Leu Thr
                 5
                                      1.0
                                                                          96
ggg ctg ago cta ato cto tgo cag ott toa tta coo tot ato ott coa
Gly Leu Ser Leu Ile Leu Cys Gln Leu Ser Leu Pro Ser Ile Leu Pro
            20
                                  25
                                                       3 0
aat gaa aat gaa aag gtt gtg cag ctg aat tca tcc ttt tct ctg aga
                                                                         1 4 4
Asn Glu Asn Glu Lys Val Val Gln Leu Asn Ser Ser Phe Ser Leu Arg
                             4 0
        35
                                                   4 5
tgc ttt ggg gag agt gaa gtg agc tgg cag tac ccc atg tct gaa gaa
                                                                         192
Cys Phe Gly Glu Ser Glu Val Ser Trp Gln Tyr Pro Met Ser Glu Glu
    50
                         5 5
gag ago too gat gtg gaa ato aga aat gaa gaa aac aac ago ggo ott
                                                                         2 4 0
Glu Ser Ser Asp Val Glu Ile Arg Asn Glu Glu Asn Asn Ser Gly Leu
65
                     7 0
                                          75
ttt gtg acg gtc ttg gaa gtg agc agt gcc tcg gcg gcc cac aca ggg
                                                                         288
Phe Val Thr Val Leu Glu Val Ser Ser Ala Ser Ala Ala His Thr Gly
                 8.5
                                      90
                                                           95
ttg tac act tgc tat tac aac cac act cag aca gaa gag aat gag ctt
                                                                         3 3 6
Leu Tyr Thr Cys Tyr Tyr Asn His Thr Gln Thr Glu Glu Asn Glu Leu
            100
                                  105
gaa ggc agg cac att tac atc tat gtg cca gac cca gat gta gcc ttt
                                                                         384
Glu Gly Arg His lle Tyr lle Tyr Val Pro Asp Pro Asp Val Ala Phe
        1 1 5
                             120
                                                   1 2 5
gta cct cta gga atg acg gat tat tta gtc atc gtg gag gat gat gat
                                                                         4 3 2
Val Pro Leu Gly Met Thr Asp Tyr Leu Val Ile Val Glu Asp Asp Asp
                         135
    130
                                              1 4 0
tot goo att ata cot tgt ogo aca act gat coo gag act cot gta aco
                                                                         480
Ser Ala Ile Ile Pro Cys Arg Thr Thr Asp Pro Glu Thr Pro Val Thr
```

1 4 5		1 5 0		155			1 6 0	
		ggg gtg Gly Val						5 2 8
	he Asn	ttc act Phe Thr	Pro					5 7 6
		ttc cag Phe Gln						6 2 4
Lys Al		ctg gat Leu Asp 215						6 7 2
		acg att Thr Ile 230						7 2 0
		caa tgg Gln Trp						7 6 8
	le Thr	gaa gaa Glu Glu	V a l					8 1 6
		ccc gag Pro Glu						8 6 4
Glu C		cag gct Gln Ala 295						9 1 2
		cat gag His Glu 310					a c c T h r 3 2 0	9 6 0
		gct gtc Ala Val						1 0 0 8
	lu Val	tac cca Tyr Pro	Arg					1 0 5 6

		g a a G l u						1 1 0 4
		agg Arg						1 1 5 2
		g g c G l y 3 9 0						1 2 0 0
		a c t T h r						1 2 4 8
		g a t A s p						1 2 9 6
		g a a G l u						1 3 4 4
		a a g L y s						1 3 9 2
		t c a S e r 4 7 0						1 4 4 0
		g g c G l y						1 4 8 8
		ctg Leu						1536
		g c t A l a						1584
g a t A s p 5 3 0								1596

```
< 2 1 2 >
       PRT
<213>
       Artificial
< 2 2 0 >
<223> a human soluble PDGFR-alpha
< 4 0 0 >
Met Gly Thr Ser His Pro Ala Phe Leu Val Leu Gly Cys Leu Leu Thr
                5
                                      1 0
                                                           15
Gly Leu Ser Leu Ile Leu Cys Gln Leu Ser Leu Pro Ser Ile Leu Pro
            2.0
                                 2.5
                                                      3.0
Asn Glu Asn Glu Lys Val Val Gln Leu Asn Ser Ser Phe Ser Leu Arg
                             4 ()
                                                  4.5
Cys Phe Gly Glu Ser Glu Val Ser Trp Gln Tyr Pro Met Ser Glu Glu
    50
                         55
                                              6.0
Glu Ser Ser Asp Val Glu Ile Arg Asn Glu Glu Asn Asn Ser Gly Leu
65
                    7.0
                                        7.5
                                                               8.0
Phe Val Thr Val Leu Glu Val Ser Ser Ala Ser Ala Ala His Thr Gly
                8.5
                                      90
                                                           95
Leu Tyr Thr Cys Tyr Tyr Asn His Thr Gln Thr Glu Glu Asn Glu Leu
            100
                                 105
                                                      1 1 0
Glu Gly Arg His Ile Tyr Ile Tyr Val Pro Asp Pro Asp Val Ala Phe
                                     1 2 5
        1 1 5
                             1 2 0
Val Pro Leu Gly Met Thr Asp Tyr Leu Val Ile Val Glu Asp Asp Asp
    130
                        135
                                              1 4 0
Ser Ala Ile Ile Pro Cys Arg Thr Thr Asp Pro Glu Thr Pro Val Thr
1 4 5
                     150
                                          155
Leu His Asn Ser Glu Gly Val Val Pro Ala Ser Tyr Asp Ser Arg Gln
                165
                                     170
                                                          175
Gly Phe Asn Gly Thr Phe Thr Val Gly Pro Tyr Ile Cys Glu Ala Thr
            180
                                 185
                                                      190
Val Lys Gly Lys Lys Phe Gln Thr Ile Pro Phe Asn Val Tyr Ala Leu
        195
                             200
                                                  205
Lys Ala Thr Ser Glu Leu Asp Leu Glu Met Glu Ala Leu Lys Thr Val
    2 1 0
                         2 1 5
                                              220
```

< 211>

5 3 2

Tyr 225	L y s	Ser	Gly	Glu	Thr 230	I I e	V a 1	V a l	Thr	C y s 2 3 5	Ala	V a 1	P h e	Asn	A s n 2 4 0
Glu	V a l	V a l	Asp	L e u 2 4 5	Gln	Trp	Thr	Tyr	Pro 250	Gly	Glu	V a l	Lys	G 1 y 2 5 5	Lys
Gly	I I e	Thr	M e t 2 6 0	Leu	Glu	Glu	I I e	Lys 265	V a l	Pro	Ser	I I e	L y s 2 7 0	Leu	V a l
Tyr	Thr	L e u 2 7 5	Thr	V a l	Pro	Glu	A 1 a 2 8 0	Thr	V a l	Lys	Asp	Ser 285	Gly	Asp	Туг
Glu	C y s 2 9 0	Ala	Ala	Arg	Gln	A 1 a 2 9 5	Thr	Arg	Glu	V a l	L y s 3 0 0	Glu	Met	Lys	Lys
V a 1 3 0 5	Thr	I I e	Ser	V a l	H i s 3 1 0	Glu	Lys	Gly	P h e	I I e 3 1 5	Glu	Ile	Lys	Pro	Thr 320
Phe	Ser	Gln	Leu	G I u 3 2 5	Ala	Val	Asn	Leu	His 330	Glu	V a l	Lys	His	P h e 3 3 5	Val
V a 1	Glu	V a l	Arg 340	Ala	Tyr	Pro	Pro	Pro 345	Arg	lle	Ser	Trp	L e u 3 5 0	Lys	Asn
Asn	Leu	Thr 355	Leu	I I e	Glu	Asn	L e u 3 6 0	Thr	Glu	Ile	Thr	Thr 365	Asp	V a l	Glu
Lys	I 1 e 3 7 0	Gln	Glu		Arg		Arg				L y s 3 8 0	Leu	I I e	Arg	Ala
L y s 3 8 5	Glu	Glu	Asp	Ser	G 1 y 3 9 0	His	Tyr	Thr	I I e	V a 1 3 9 5	Ala	Gln	Asn	Glu	A s p 4 0 0
Ala	V a l	Lys	Ser	Tyr 405	Thr	Phe	Glu	Leu	L e u 4 l 0	Thr	Gln	V a l	Pro	Ser 415	Ser
I 1 e	Leu	Asp	L e u 4 2 0	V a l	Asp	Asp	His	H i s 4 2 5	Gly	Ser	Thr	G l y	G 1 y 4 3 0	Gln	Thr
V a 1	Arg	C y s 4 3 5	Thr	Ala	Glu	Gly	T h r 4 4 0	Pro	Leu	Pro	Asp	II e 445	Glu	Trp	Met
I l e	C y s 4 5 0	Lys	Asp	I I e	Lys	Lys 455	Суѕ	Asn	Asn	Glu	Thr 460	Ser	Trp	Thr	I I e
L e u 4 6 5	Ala	Asn	Asn	V a l	Ser 470	Asn	Ile	I 1 e	Thr	G l u 4 7 5	I I e	His	Ser	Arg	A s p 4 8 0
Arg	Ser	Thr	V a l	G I u 4 8 5	Gly	Arg	V a l	Thr	P h e 4 9 0	Ala	Lys	V a l	Glu	G I u 4 9 5	Thr

```
lle Ala Val Arg Cys Leu Ala Lys Asn Leu Leu Gly Ala Glu Asn Arg
             500
                                   5 0 5
                                                          5 1 0
Glu Leu Lys Leu Val Ala Pro Thr Leu Arg Ser Glu Asp Tyr Lys Asp
         5 1 5
                               5 2 0
                                                     5 2 5
Asp Asp Asp Lys
    5 3 0
< 2 1 0 > 9
<211> 28
< 2 1 2 > DNA
<213> Artificial
< 2 2 0 >
<223> an artificially synthesized sequence
< 4 0 0 > 9
                                                                              28
aaagatctat ggggacttcc catccggc
< 2 1 0 > 1 0
<211> 50
<212> DNA
<213>
      Artificial
<220>
<223> an artificially synthesized sequence
< 4 0 0 > 1 0
                                                                              5 0
ttgctagctc acttgtcatc gtcgtccttg tagtcttcag aacgcagggt
< 2 1 0 > 1 1
< 2 1 1 > 2 1
<212>
      DNA
<213>
      Artificial
< 2 2 0 >
<223> an artificially synthesized sequence
< 4 0 0 > 1 1
                                                                              2 1
gcaggctgct gtaacgatga a
< 2 1 0 > 1 2
<211>
      22
```

<212>

DNA

< 2 1 3 >	Artificial	
< 2 2 0 >		
< 2 2 3 >	an artificially synthesized sequence	
< 4 0 0 >	1 2	
tcacat	ctgc tgtgctgtag ga	2 2
<210>	1 3	
<211>	2 6	
<212><213>	DNA Artificial	
< 2 2 0 >		
< 2 2 3 >	an artificially synthesized sequence	
< 4 0 0 >	1 3	
catgca	igatc atgcggatca aacctc	2 6
< 2 1 0 >	1 4	
<211>	2 4	
<212><213>	DNA Artificial	
< 2 2 0 >		
< 2 2 3 >	an artificially synthesized sequence	
< 4 0 0 >	1 4	
cagcaa	itacc atttggaatg gaat	2 4
<210>	1 5	
<211>	2 4	
< 2 1 2 > < 2 1 3 >	DNA Artificial	
< 2 2 0 > < 2 2 3 >	an artificially synthesized sequence	
< 4 0 0 >	1 5	
ttgaag	sttct cgggagtgat atca	2 4
< 2 1 0 >	1 6	
< 2 1 1 >	2 5	
<212>	DNA Artificial	

```
< 2 2 0 >
<223> an artificially synthesized sequence
< 4 0 0 > 1 6
                                                                                25
cgttgggatt cgcagtaccc tcaca
<210> 17
<211> 19
<212> DNA
<213> Artificial
< 2 2 0 >
<223> an artificially synthesized sequence
\langle 4 \ 0 \ 0 \rangle \qquad 1 \ 7
                                                                                19
cgtcaagtgc cagccttca
< 2 1 0 > 1 8
< 2 1 1 > 2 1
<212> DNA
<213> Artificial
< 2 2 0 >
<223> an artificially synthesized sequence
< 4 0 0 > 1 8
                                                                                 2.1
atgcacactc caggtgttcc t
< 2 1 0 > 1 9
< 2 1 1 > 2 4
<212> DNA
<213> Artificial
< 2 2 0 >
<223> an artificially synthesized sequence
<400> 19
cactttggcc accttgacac tgcg
                                                                                 24
< 2 1 0 > 2 0
<211>
      24
<212> DNA
< 2 1 3 >
       Artificial
< 2 2 0 >
<223> an artificially synthesized sequence
```

< 4 0 0 > g a g c a t	20 cttc gacaacctct acac	2 4
<210><211><211><211><211><213><	21 25 DNA Artificial	
< 2 2 0 > < 2 2 3 >	an artificially synthesized sequence	
< 4 0 0 > c c g g t a	21 tcca ctcttgatct tattg	2 5
< 2 1 0 > < 2 1 1 > < 2 1 2 > < 2 1 3 >	22 27 DNA Artificial	
< 2 2 0 > < 2 2 3 >	an artificially synthesized sequence	
< 4 0 0 > c c c t a t	22 cctg gcatgatggt cgattct	2 7
<210><211><211><211><212><213><	23 22 DNA Artificial	
< 2 2 0 > < 2 2 3 >	an artificially synthesized sequence	
< 4 0 0 > c c t g g a a	23 gaaa cctgccaagt at	2 2
< 2 1 0 > < 2 1 1 > < 2 1 2 > < 2 1 3 >	24 22 DNA Artificial	
< 2 2 0 > < 2 2 3 >	an artificially synthesized sequence	
< 4 0 0 >	2 4	

gaagtege aggagaeaae et	2 2
210> 25 211> 26 212> DNA 213> Artificial	
220> 223> an artificially synthesized sequence	
800> 25 scctscttc accaccttct tsatst	2 6
210> 26 211> 30 212> DNA 213> Artificial	
220> 223> an artificially synthesized sequence	
100> 26 agaattcat gaggaccttg gcttgcctgc	3 0
2:10> 2:7 2:11> 3:5 2:12> DNA 2:13> Artificial	
220> 223> an artificially synthesized sequence	
100> 27 agaattett aggtgggttt taacettttt ettt	3 5
210> 28 211> 20 212> DNA 213> Artificial	
220>	

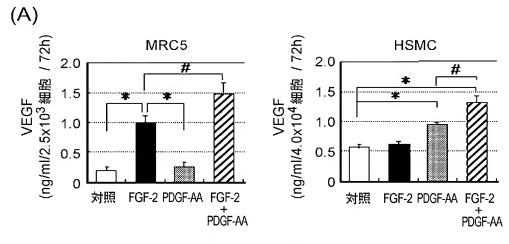
< 4 0 0 > 2 8 tccacgccac taagcatgtg

```
< 2 1 0 > 2 9
< 2 1 1 > 2 0
<212> DNA
<213> Artificial
< 2 2 0 >
<223> an artificially synthesized sequence
< 4 0 0 > 2 9
                                                                                 2 0
tcgacctgac tccgaggaat
< 2 1 0 > 3 0
< 2 1 1 > 2 7
< 2 1 2 > DNA
<213> Artificial
< 2 2 0 >
<223> an artificially synthesized sequence
< 4 0 0 > 3 0
```

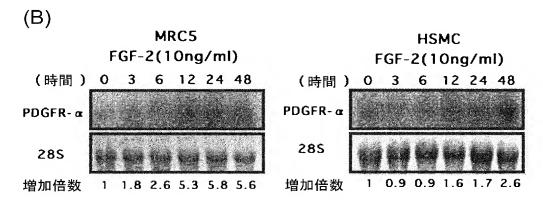
2.7

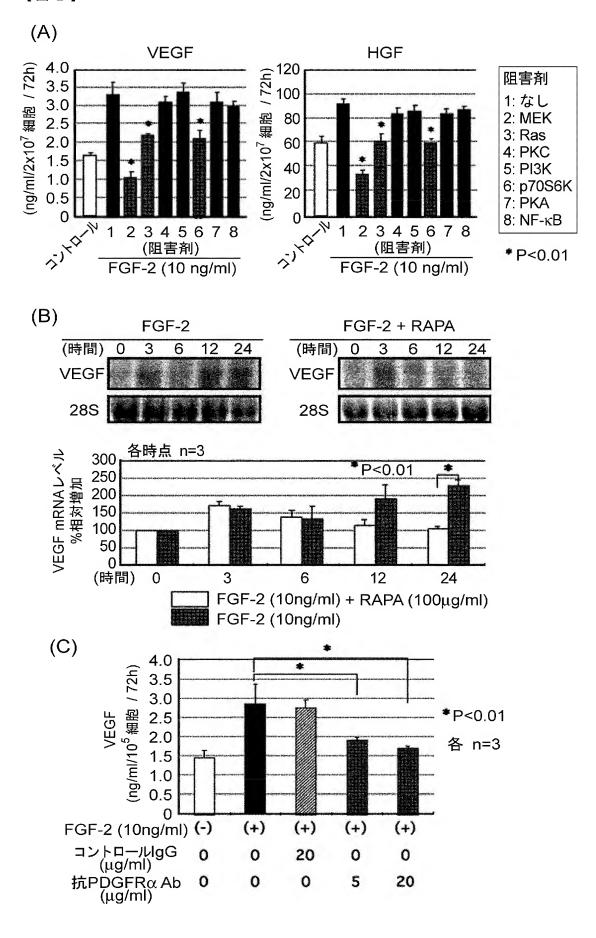
ctgcaagacc aggacggtca tttacga

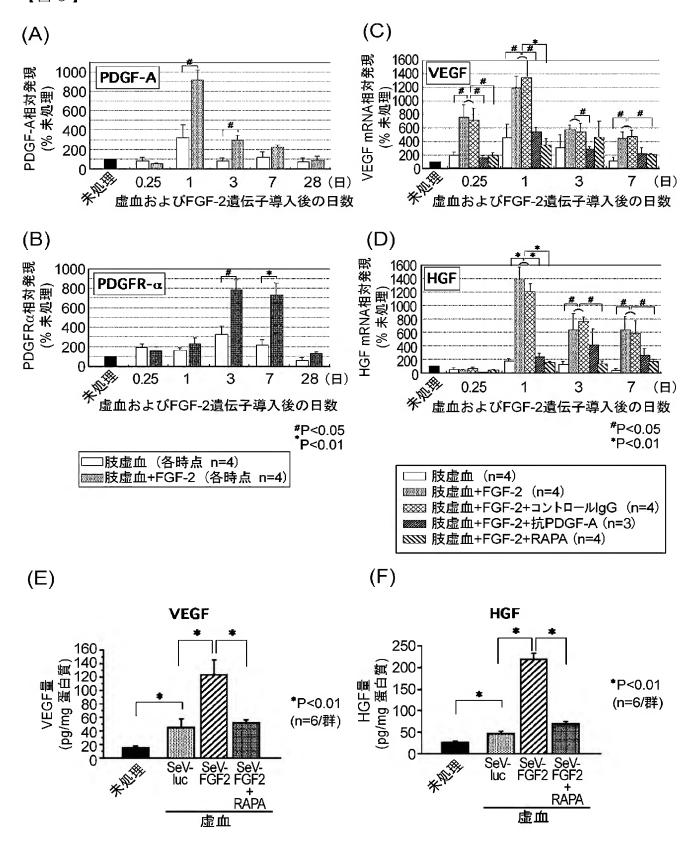
【書類名】図面【図1】

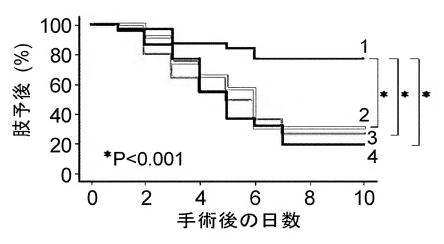


*P<0.01, #P<0.05

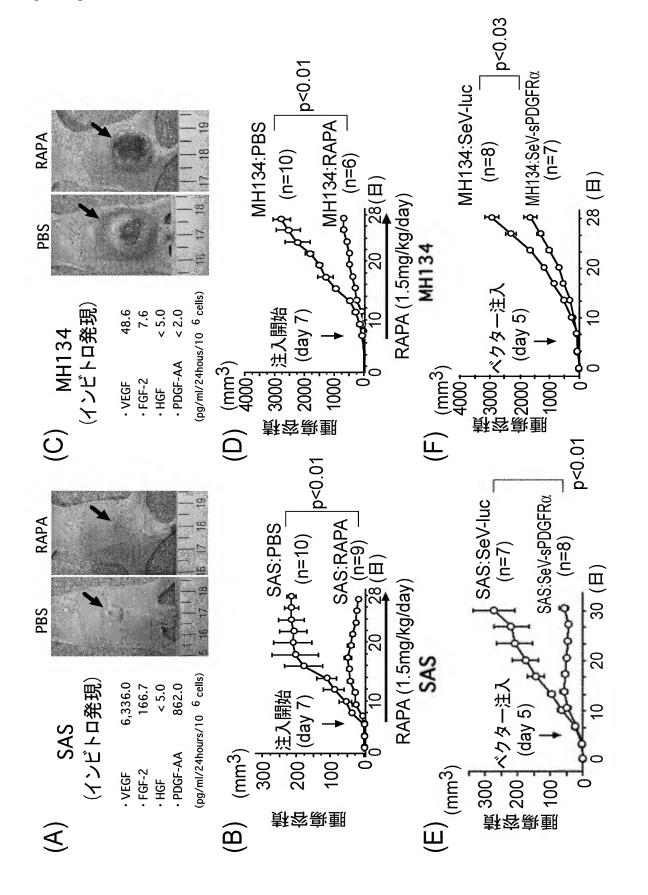


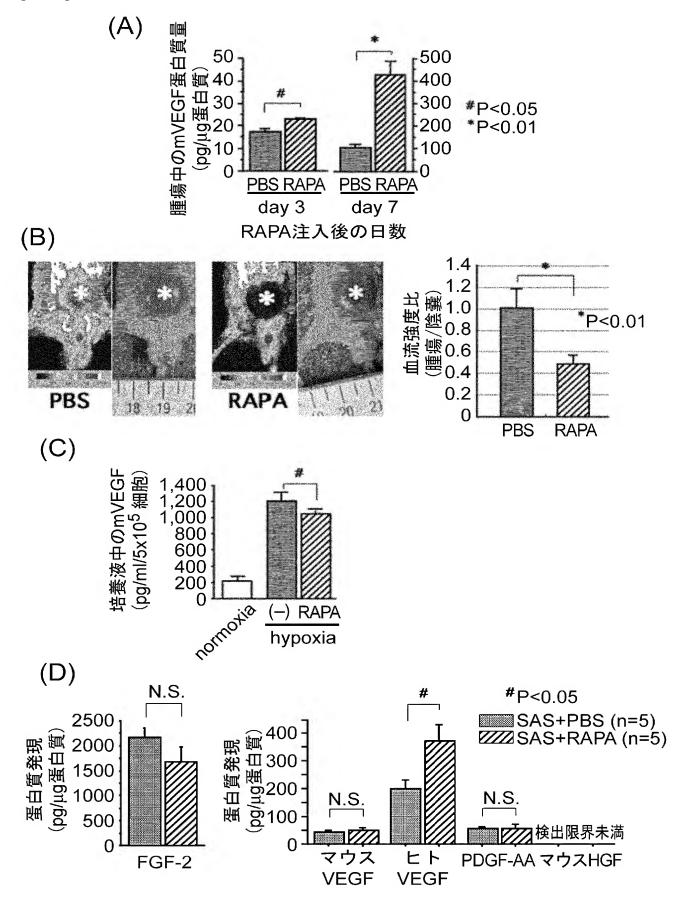


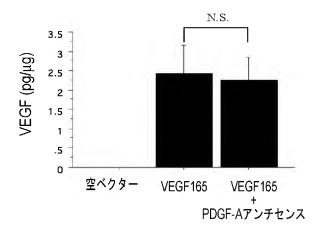




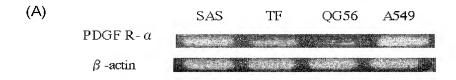
```
1 —— SeV-FGF2 + コントロールAb (n=8)
2 —— SeV-FGF2 + 抗PDGF-AA Ab (n=9)
3 —— SeV-FGF2 + RAPA (n=8)
4 —— SeV-luciferase (n=8)
```

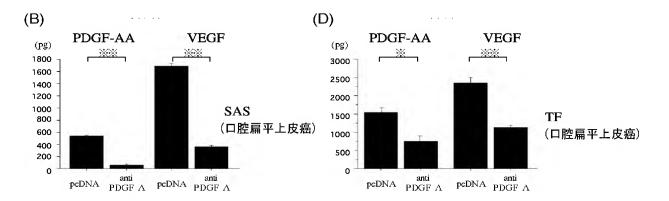


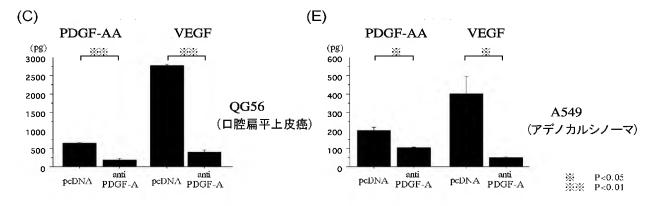


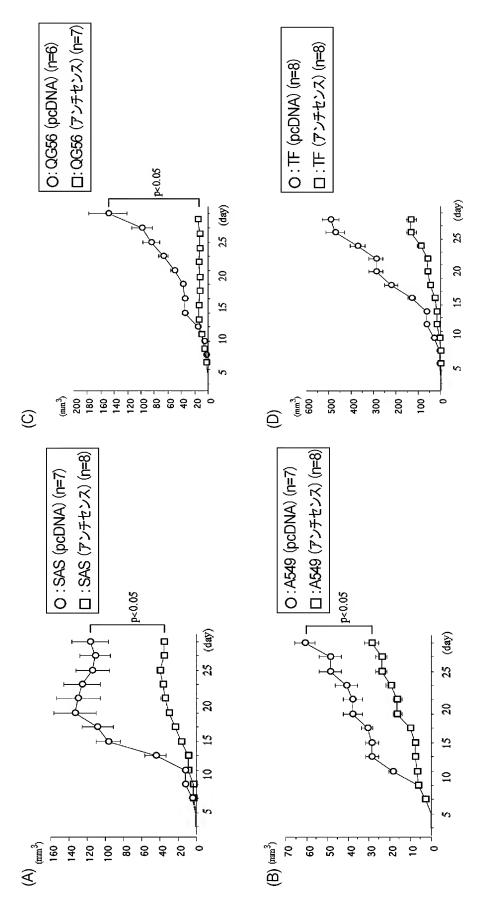


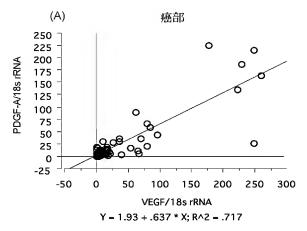
【図8】

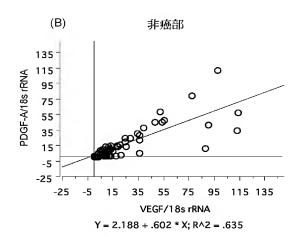




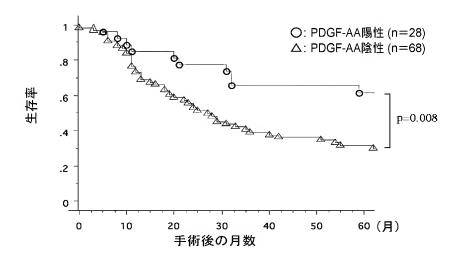








[図11]



【書類名】要約書

【要約】

【課題】 本発明は、腫瘍の増殖を抑制する方法を提供する。

【解決手段】 本発明は、PDGF-Aの発現またはPDGF-AホモダイマーとPDGFR α との結合を阻害する工程を含む、腫瘍増殖を抑制する方法を提供する。PDGF-AAによるPDGFR α -p70S6Kシグナル伝達経路の活性化は、腫瘍血管形成の重要なファクターであり腫瘍を患う患者の予後と関連している。腫瘍またはその周辺組織におけるPDGF-Aの発現を阻害することによって、あるいはPDGF-AホモダイマーとPDGFR α との結合を阻害することによって、腫瘍における血管系の形成および維持を阻害し、これにより腫瘍の増殖を抑制することができる。

【選択図】なし

出願人履歴

5 9 5 1 5 5 1 0 7 19951101 新規登録

茨城県つくば市観音台1丁目25番11号 株式会社ディナベック研究所